





# CUPRINS

	Pag.
INTRODUCERE . . . . .	1
1.GLUCIDE . . . . .	3
1.1.Monoglucide . . . . .	3
1.1.1.Nomenclatura monoglucidelor . . . . .	3
1.1.2.Structura monoglucidelor . . . . .	3
1.1.3.Derivați ai monoglucidelor . . . . .	9
1.2.Oligoglucide(Oligozaharide sau oligozide) . . . . .	11
1.3.Poliglucide(Polizaharide sau poliozide) . . . . .	12
1.3.1.Homopoliglucide(homoglicani) . . . . .	12
1.3.1.1.Celuleza . . . . .	12
1.3.1.2.Amidonul . . . . .	14
1.3.1.3.Glicogenul . . . . .	16
1.3.1.4.Alte homopoliglucide . . . . .	16
1.3.2.Heteropoliglucide(heteroglicani) . . . . .	16
1.3.2.1.Galacto- și glucomanani . . . . .	16
1.3.2.2.Mucopolizaharide . . . . .	17
1.3.2.3.Biopolimeri mici, conținând glucide . . . . .	19
2.LIPIDE . . . . .	20
2.1.Ceride . . . . .	20
2.2.Acilgliceroli(Grăsimi neutre sau gliceride) . . . . .	20
2.2.1.Structura acilglicerolilor . . . . .	21
2.2.2.Proprietățile fizice și chimice ale acilglicerolilor . . . . .	22
2.3.Steride . . . . .	24
2.3.1.Unele aspecte privind stereochemia steroidelor . . . . .	25
2.3.2.Steroli . . . . .	26
2.4.Lipide complexe . . . . .	27
2.4.1.Fosfolipide . . . . .	27
2.4.1.1.Glicerofosfatide(Fosfoglicerolipide) . . . . .	27
2.4.1.2.Sfingofosfatide(Sfingomieline) . . . . .	29
2.4.2.Glicolipide . . . . .	30
2.4.2.1.Glicosfingolipide . . . . .	30
2.4.2.2.Glicozilgliceride . . . . .	31
3.AMINOACIZI SI PEPTIDE . . . . .	33
3.1.Aminoacizi . . . . .	33



3.1.1. Structura chimică a principalilor amineacizi din proteine . . . . .	33
3.1.2. Amineacizi naturali neproteinici . . . . .	36
3.1.3. Stereochimia amineacizilor . . . . .	36
3.1.4. Proprietățile acide-bazice ale amineacizilor . . . . .	37
3.1.5. Proprietățile chimice ale amineacizilor . . . . .	38
3.2. Peptide . . . . .	39
3.2.1. Considerații generale asupra peptidelor . . . . .	39
3.2.2. Peptide naturale . . . . .	39
4. PROTEINE . . . . .	41
4.1. Structura proteinelor . . . . .	41
4.1.1. Compoziția proteinelor în amineacizi . . . . .	42
4.1.2. Structura primară a proteinelor . . . . .	43
4.1.3. Conformarea proteinelor . . . . .	44
4.1.3.1. Structura secundară a proteinelor . . . . .	45
4.1.3.2. Structura terțiară a proteinelor . . . . .	47
4.1.3.3. Structura cuaternară a proteinelor . . . . .	48
4.2. Forma moleculelor de proteine . . . . .	49
4.3. Proprietățile proteinelor . . . . .	49
4.3.1. Masa moleculară a proteinelor . . . . .	49
4.3.2. Caracterul coloidal al proteinelor . . . . .	50
4.3.3. Solubilitatea proteinelor . . . . .	50
4.3.4. Denaturarea proteinelor . . . . .	50
4.3.5. Proteinele ca electroliți amfoteri . . . . .	51
4.4. Clasificarea proteinelor . . . . .	52
4.4.1. Holoproteine . . . . .	52
4.4.2. Heteroproteine (Proteine conjugate sau complexe) . . . . .	52
5. ACIZI NUCLEICI . . . . .	56
5.1. Componentii acizilor nucleici . . . . .	56
5.1.1. Baze azotate pirimidinice și purinice . . . . .	56
5.1.2. Pentoză . . . . .	57
5.1.3. Nucleozide . . . . .	57
5.1.4. Nucleotide . . . . .	59
5.2. Structura acizilor nucleici . . . . .	61
5.2.1. Structura primară a acizilor nucleici . . . . .	61
5.2.1.1. Compoziția nucleotidică a acizilor nucleici . . . . .	63



	Pag.
5.2.2. Structura secundară a acizilor nucleici . . . . .	64
5.2.3. Structura terțiară a acizilor nucleici . . . . .	68
5.2.4. Organizarea moleculară a ADN în cromozomi . . . . .	68
5.3. Unele proprietăți fizico-chimice ale acizilor nucleici . . . . .	71
5.4. Funcțiile biologice ale acizilor nucleici . . . . .	73
5.4.1. Tipuri de ARN celulari . . . . .	74
6. ENZIME - CATALIZATORII REACȚIILOR CHIMICE ÎN CELULA VIE . . . . .	78
6.1. Structura chimică a enzimelor . . . . .	79
6.1.1. Coenzime . . . . .	80
6.2. Mecanismul reacțiilor enzimatice . . . . .	84
6.3. Cinetica reacțiilor enzimatice . . . . .	85
6.3.1. Influența concentrației enzimei asupra vitezei de reacție . . . . .	85
6.3.2. Influența concentrației substratului asupra vitezei reacției enzimatice . . . . .	86
6.3.3. Influența temperaturii asupra activității enzimelor . . . . .	88
6.3.4. Influența pH-ului asupra activității enzimelor . . . . .	88
6.3.5. Influența efectorilor asupra activității enzimelor . . . . .	89
6.4. Specificitatea enzimelor . . . . .	90
6.5. Nomenclatura și clasificarea enzimelor . . . . .	91
6.6. Reglarea activității enzimatice . . . . .	92
6.6.1. Organizarea celulară a enzimelor . . . . .	92
6.6.2. Controlul genetic al sintezei enzimelor. Izoenzime . . . . .	96
6.6.3. Reglarea activității enzimelor . . . . .	96
7. METABOLISMUL SUBSTANTELOR - BAZA VIETII . . . . .	100
8. METABOLISMUL GLUCIDELOR . . . . .	103
8.1. Anabolismul glucidelor . . . . .	103
8.1.1. Fotosinteza . . . . .	103
8.1.1.1. Pigmenți fotoreceptori . . . . .	104
8.1.1.2. Mecanismul fotosintezei . . . . .	106
8.1.1.2.1. Reacții fotochimice . . . . .	106
8.1.1.2.2. Reacții la întuneric . . . . .	111



	Pag.
8.1.1.3. Alte reacții de fixare a $\text{CO}_2$ la plante . . . . .	114
8.1.1.4. Reglarea fotosintezei . . . . .	116
8.1.2. Biosinteza monoglucidelor . . . . .	117
8.1.3. Biosinteza oligoglucidelor . . . . .	118
8.1.4. Biosinteza poliglucidelor . . . . .	120
8.1.4.1. Biosinteza amidonului . . . . .	120
8.1.4.2. Biosinteza celulozei . . . . .	122
8.1.4.3. Biosinteza glicogenului . . . . .	122
8.2. Catabolismul glucidelor . . . . .	129
8.2.1. Scindarea enzimatică a poliglucidelor și oligoglucidelor în celula vie . . . . .	129
8.2.2. Degradarea anaerobă a glucidelor . . . . .	130
8.2.2.1. Glicoliza . . . . .	130
8.2.2.2. Glicogenoliza . . . . .	135
8.2.2.3. Particularități caracteristice glicolizei și glicogenolizei . . . . .	139
8.2.3. Fermentația glucidelor de către microorganisme . .	140
8.2.4. Reacții secundare și colaterale în glicoliză și fermentație . . . . .	142
8.2.5. Calea pentozofosfaților . . . . .	143
8.2.6. Catabolismul aerob al glucidelor . . . . .	148
8.2.6.1. Decarboxilarea oxidativă a acidului piruvic . . .	148
8.2.6.2. Oxidarea biologică . . . . .	151
8.2.6.2.1. Ciclul acizilor tricarboxilici . . . . .	151
8.2.6.2.2. Reglarea glicolizei și ciclului acizilor tricarboxilici . . . . .	156
8.2.6.2.3. Etapele terminale ale oxidării biologice . . . .	158
8.2.6.2.3.1. Lanțul de transfer al electronilor . . . . .	158
8.2.6.2.3.2. Fosforilarea oxidativă . . . . .	163
8.2.6.2.3.3. Reglarea respirației și inhibitorii fosforilării oxidative . . . . .	167
9. METABOLISMUL LIPIDELOR . . . . .	168
9.1. Metabolismul triacilglicerolilor . . . . .	168
9.1.1. Catabolismul triacilglicerolilor . . . . .	169
9.1.1.1. Hidroliza enzimatică a triacilglicerolilor . . . .	169
9.1.1.2. Metabolizarea glicerolului . . . . .	171



	Pag.
9.1.1.3. Catabolismul acizilor grași . . . . .	171
9.1.1.3.1. Beta-Oxidarea acizilor grași . . . . .	171
9.1.1.3.2. Alfa-Oxidarea acizilor grași . . . . .	176
9.1.1.3.3. Omega-Oxidarea acizilor grași . . . . .	178
9.1.1.3.4. Oxidarea acizilor grași nesaturați . . . . .	178
9.1.1.4. Ciclul glioxilatului . . . . .	179
9.1.1.5. Formarea corpiilor cetonică . . . . .	180
9.1.2. Biosinteza triacilglicerolilor . . . . .	184
9.1.2.1. Biosinteza acizilor grași . . . . .	184
9.1.2.1.1. Biosinteza acizilor grași nesaturați . . . . .	190
9.1.2.1.2. Biosinteza hidroxiacizilor și acizilor grași cu catenă ramificată . . . . .	193
9.1.2.1.3. Reglarea biosintezei acizilor grași . . . . .	194
9.1.2.2. Biosinteza triacilglicerolilor . . . . .	194
9.1.2.2.1. Reglarea metabolismului triacilglicerolilor . . . . .	197
9.2. Metabolismul ceridelor . . . . .	197
9.3. Metabolismul steridelor . . . . .	197
9.3.1. Biosinteza sterolilor . . . . .	198
9.3.2. Catabolismul sterolilor . . . . .	203
9.3.2.1. Conversia colesterolului în acizi biliari . . . . .	203
9.3.2.2. Alți produși ai catabolismului colesterolului . . . . .	206
9.3.3. Reglarea metabolismului sterolilor . . . . .	206
9.4. Metabolismul glicerofosfatidelor . . . . .	207
9.4.1. Biosinteza glicerofosfatidelor . . . . .	207
9.4.2. Catabolismul glicerofosfatidelor . . . . .	213
9.5. Anabolismul sfingofosfatidelor . . . . .	216
9.6. Anabolismul glicosfingolipidelor . . . . .	217
9.6.1. Biosinteza cerebrozidelor . . . . .	217
9.6.2. Biosinteza sulfatidelor . . . . .	219
9.6.3. Biosinteza ganglioizidelor . . . . .	219
9.7. Catabolismul sfingolipidelor . . . . .	221
10. METABOLISMUL AMINOACIZILOR . . . . .	223
10.1. Biosinteza aminoacizilor . . . . .	223
10.1.1. Reducerea azotului molecular . . . . .	223
10.1.2. Reducerea nitratului . . . . .	225
10.1.3. Incorporarea $\text{NH}_3$ în aminoacizi și proteine . . . . .	226



	Pag.
10.14. Căile principale de biosinteză a aminoacizilor . . . . .	228
10.1.4.1. Biosinteza aminoacizilor neesențiali . . . . .	228
10.1.4.2. Biosinteza aminoacizilor esențiali . . . . .	230
10.1.4.3. Reglarea biosintezei aminoacizilor . . . . .	232
10.2. Catabolismul aminoacizilor . . . . .	233
10.2.1. Dezaminarea aminoacizilor . . . . .	233
10.2.2. Transeminarea aminoacizilor . . . . .	235
10.2.3. Decarboxilarea aminoacizilor . . . . .	238
10.2.4. Produsii finali ai metabolismului aminoacizilor . . . . .	240
10.2.4.1. Metabolismul amoniacului . . . . .	240
10.2.4.1.1. Formarea ureei . . . . .	240
10.2.4.1.2. Biosinteza asparaginei și glutaminei . . . . .	243
10.2.4.2. Metabolismul radicalului hidrocarbonat al aminoacizilor . . . . .	244
10.2.5. Catabolismul specific al unor aminoacizi . . . . .	244
11. METABOLISMUL PROTEINELOR SIMPLE . . . . .	252
11.1. Catabolismul proteinelor . . . . .	252
11.1.1. Hidroliza enzimatică a proteinelor . . . . .	252
12. METABOLISMUL PROTEINELOR COMPLEXE . . . . .	258
12.1. Metabolismul nucleoproteinelor . . . . .	258
12.1.1. Catabolismul acizilor nucleici . . . . .	258
12.1.1.1. Hidroliza enzimatică a acizilor nucleici . . . . .	258
12.1.1.2. Hidroliza enzimatică a nucleotidelor și nucleozidelor . . . . .	261
12.1.1.3. Catabolismul bazelor purinice și pirimidinice . . . . .	262
12.1.2. Biosinteza acizilor nucleici . . . . .	266
12.1.2.1. Biosinteza nucleozidmonofosfaților . . . . .	266
12.1.2.1.1. Biosinteza nucleotidelor purinice . . . . .	266
12.1.2.1.2. Biosinteza nucleotidelor pirimidinice . . . . .	267
12.1.2.2. Biosinteza deoxiribonucleotidelor . . . . .	270
12.1.2.3. Biosinteza nucleoziddifosfaților și nucleozidtrifosfaților . . . . .	271
12.1.2.4. Biosinteza acizilor nucleici . . . . .	272
12.1.2.4.1. Biosinteza acidului deoxiribonucleic . . . . .	272
12.1.2.4.1.1. Mecanismul molecular al replicării ADN . . . . .	275
12.1.2.4.2. Biosinteza acizilor ribonucleici . . . . .	279



	Pag.
12.2. Biosinteza proteinelor . . . . .	285
12.2.1. Codul genetic . . . . .	285
12.2.2. Activarea aminoacizilor și formarea aminoacil-ARNt . . . . .	288
12.2.3. Mecanismul molecular al biosintezei proteinelor în ribozomi . . . . .	289
12.2.4. Modificarea posttranslațională a proteinelor . .	295
12.2.5. Unele particularități ale biosintezei proteinelor . . . . .	296
12.2.6. Reglarea celulară a biosintezei proteinelor . .	297
12.3. Metabolismul cromoproteinelor . . . . .	301
12.3.1. Structura hemoglobinelor . . . . .	301
12.3.2. Biosinteza hemoglobinei . . . . .	304
12.3.2.1. Biosinteza nucleului perfirinic . . . . .	304
12.3.2.2. Formarea protohemului . . . . .	305
12.3.2.3. Biosinteza globinei . . . . .	306
12.3.2.4. Complexarea hemului cu globina . . . . .	306
12.3.3. Catabolismul hemoglobinei . . . . .	306
13. VITAMINE . . . . .	309
13.1. Introducere . . . . .	309
13.2. Vitamine liposolubile . . . . .	310
13.2.1. Vitamina A (retinol, vitamina antixeroftalmică) .	310
13.2.2. Vitamina D (vitamina antirahitică) . . . . .	314
13.2.3. Vitamina E (tocoferol) . . . . .	316
13.2.4. Vitamina K (vitamina antihemoragică) . . . . .	317
13.2.5. Vitamina F (Acizi grași nesaturați neînlocuibili)	319
13.3. Vitamine hidrosolubile . . . . .	320
13.3.1. Tiamina (Vitamina B <sub>1</sub> , aneurina) . . . . .	320
13.3.2. Riboflavina (Vitamina B <sub>2</sub> ) . . . . .	321
13.3.3. Vitamina B <sub>6</sub> (Piridoxina, adermina) . . . . .	322
13.3.4. Grupa vitaminei B <sub>12</sub> (Corinoide) . . . . .	323
13.3.5. Vitamina PP (Vitamina B <sub>3</sub> ) . . . . .	326
13.3.6. Biotina (Vitamina H) . . . . .	327
13.3.7. Acidul pantotenic (Vitamina B <sub>5</sub> ) . . . . .	328
13.3.8. Acidul folic (Vitamina B <sub>9</sub> ) . . . . .	329
13.3.9. Acidul p-aminobenzoic (Vitamina H <sub>1</sub> ) . . . . .	330



	Pag.
13.3.10. Vitamina C (Acidul ascorbic) . . . . .	331
13.4. Substanțe cu însușiri vitaminice . . . . .	333
14. HORMONI . . . . .	337
14.1. Hormonii vertebrateilor . . . . .	337
14.1.1. Mecanismele interacțiunii hormonilor cu celulele . . . . .	339
14.1.2. Hormoni derivați din aminoacizi . . . . .	341
14.1.2.1. Hormonii glandei tiroide . . . . .	341
14.1.2.2. Hormonii medulosuprarenalei . . . . .	344
14.1.2.3. Hormonul epifizei . . . . .	346
14.1.3. Hormoni peptidici . . . . .	347
14.1.3.1. Hormonii neurohipofizei . . . . .	347
14.1.3.2. Hormonii reglatori ai hipotalamusului . . . . .	348
14.1.3.3. Angiotensine și kinine . . . . .	350
14.1.3.4. Hormonii adenohipofizei . . . . .	352
14.1.3.5. Hormonul melanotrop . . . . .	357
14.1.3.6. Hormonii glandelor paratiroide . . . . .	358
14.1.3.7. Hormonii pancreasului . . . . .	361
14.1.3.8. Hormonii gastrointestinali . . . . .	366
14.1.3.9. Peptide opioide endogene: encefaline și endorfine . . . . .	366
14.1.3.10. Hormonii timusului . . . . .	368
14.1.4. Hormoni steroidici . . . . .	369
14.1.4.1. Hormonii corticosuprarenalei . . . . .	369
14.1.4.2. Hormoni gonadali . . . . .	372
14.1.4.2.1. Hormoni androgeni . . . . .	373
14.1.4.2.2. Hormoni ovarieni . . . . .	375
14.1.5. Hormoni tisulari . . . . .	378
14.1.5.1. Neurotransmițători și neurohormoni . . . . .	378
14.1.5.2. Eicosanoizi . . . . .	380
14.1.6. Factori de creștere . . . . .	383
14.2. Hormonii nevertebratelor . . . . .	385
14.2.1. Hormonii crustaceelor . . . . .	385
14.2.2. Hormonii insectelor . . . . .	386
14.3. Hormonii plantelor . . . . .	390
BIBLIOGRAFIE . . . . .	396



## INTRODUCERE

Biochimia sau chimia biologică reprezintă chimia vieții. Din această denumire decurge că biochimia este știința care studiază structura și transformările chimice ale substanțelor caracteristice materiei vii. Totalitatea proceselor chimice ce se desfășoară în organismul viu, reflectând interdependența lui permanentă cu mediul exterior, poartă numele de metabolismul substanțelor.

Din punct de vedere istoric, biochimia devine o știință de sine stătătoare în cea de a doua jumătate a secolului al XIX-lea, când ea s-a desprins din complexul științelor chimice și biologice. Apărind la joncțiunea unor discipline înrudite, biochimia s-a diferențiat prin conceptele teoretice, baza metodologică și operațională de chimia organică și științele chimice în general, pe de o parte și de fiziologie, pe de alta. Deși în primele perioade de dezvoltare a biochimiei s-au acumulat numeroase noi cunoștințe în acest domeniu, abia decadele 4 și 5 ale secolului al XX-lea se disting prin studiul activ și rodnic asupra principalelor procese biochimice din organismul viu. Descifrind bazele biochimice ale fenomenelor specifice viului, biochimia exercită o influență considerabilă asupra progresului tuturor științelor biologice teoretice și aplicative. Astăzi, în mod deosebit se conturează rolul hotărâtor al biochimiei în dezvoltarea cu succes a unor ramuri „clasice” din complexul științelor biologice ca genetica, fiziologia, microbiologia, sistematica etc. Totodată biochimia a favorizat și chiar a condiționat nașterea unor noi direcții de cercetare cu esențiale implicații teoretice și practice. Cercetările biochimice excepționale din perioada deceniului 6 al acestui veac, referitoare la structura chimică și funcțiile acizilor nucleici, precum și la mecanismele moleculare prin care acești biopolimeri programează biosinteza proteinelor, au constituit premisele pentru apariția biologiei moleculare. Descoperirile înregistrate de biochimie și biologia moleculară în explicarea bazei moleculare a eredității organismelor vii au permis izolarea și sinteza unor gene, de asemenea introducerea în celula vie a informației genetice exogene



și exprimarea ei, ceea ce reprezintă, evident, nașterea ingenieriei genetice. Aceasta a deschis posibilitatea modificării genomului bacterian în sensul sintezei de substanțe de mare utilitate practică, deși aceste substanțe pot fi complet străine ciclului vital al bacteriilor.

Achizițiile științifice ulterioare ale biochimiei și biologiei moleculare au condus la conturarea unui domeniu nou, deosebit de vast, denumit biotehnologie care poate să ofere soluții avantajoase în rezolvarea multor probleme practice de interes major. Importanța biochimiei pentru societatea umană este determinată și de faptul că această știință contribuie la soluționarea unor sarcini de actualitate cu care se confruntă medicina, agricultura, zootehnia, industria alimentară, industria medico-farmaceutică etc.

Biochimia în devenirea sa este obligată multor științe înrudite și întreține cu ele o legătură strinsă în studierea naturii vii, dar totodată ea rămâne o știință originală și independentă, ale cărei sarcini se concretizează în următoarele :

- cercetarea intercorelației dintre structura chimică a substanțelor și funcțiile lor ;
- studiul transformărilor suferite de substanțele chimice în organismul viu ;
- investigarea modului de generare și stocare a energiei în sistemele vii ;
- elucidarea mecanismelor de reglare și adaptare a proceselor biochimice în organismul viu ;
- explicarea mecanismelor moleculare de transmitere a informației genetice în celula vie și altele.



## 1. GLUCIDE

Glucidele, numite și zaharide\*, reprezintă din punct de vedere cantitativ, cea mai importantă clasă de substanțe organice naturale. În cantitate foarte mare glucidele se găsesc în plante (până la 80-90% din substanța uscată a organelor vegetale). În organismele animale conținutul glucidelor este mai redus (1-5%).

Glucidele, libere sau sub formă de derivați, se află în compoziția oricărui organism viu, unde îndeplinesc rolul de surse de energie și rol structural (plastic), ele fiind elemente de construcție ale celulei vii.

Toate glucidele cunoscute se subdivid în trei clase mari : monoglucide, oligoglucide și poliglucide.

### 1.1. MONOGLUCIDE

#### 1.1.1. Nomenclatura monoglucidelor

Monoglucidele (monozaharidele sau ozele) sînt combinații polihidroxicarbonilice, mai exact polihidroxialdehide sau polihidroxi-cetone cu lanț C-C neîntrerupt. Majoritatea monoglucidelor au formula empirică  $C_nH_{2n}O_n$  în care numărul grupărilor -OH este mai mic cu o unitate decît numărul atomilor de carbon ( $C_nH_{n+1}(OH)_{n-1}O$ ).

Pentru desemnarea poziției substituenților în molecula monoglucidelor se notează atomii de carbon în așa fel, încît grupa carbonil să fie numerotată cu cel mai mic număr. Atomii de oxigen, hidrogen etc., uniți cu atomul de carbon dat obțin același număr.

#### 1.1.2. Structura monoglucidelor

Formele aldehydice și cetonice ale monoglucidelor. Monoglucidele conținînd în molecula lor grupa aldehydică se numesc aldexe. Dacă monoglucidele au în molecula lor grupa cetonică poartă numele de cetoză (fig. 1.1).

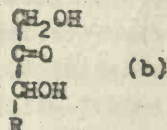
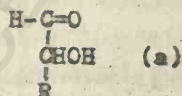


Fig. 1.1. Formula generală a unei aldexe (a), respectiv a unei cetoză (b).

\* În literatura de specialitate se mai întrebunează și denumirea improprie de hidrați de carbon (carbohidrați).



Monoglucidele cu 3,4,5,6 și 7 atomi de carbon se cheamă trioze, tetroze, pentoze, hexoze și heptoze. Tabelul 1.1 redă clasificarea monoglucidelor după natura grupei carbonil și numărul atomilor de carbon din molecula lor.

Tabelul 1.1: Clasificarea monoglucidelor după natura grupei carbonil și numărul atomilor de carbon

ALDOZE	Grupa carbonil	Numărul atomilor de carbon	Grupa carbonil	CETOZE
Aldotrioză		3		Cetotrioză
Aldotetroză	Grupa	4	Grupa	Cetotetroză
Aldopentoză	aldehidică	5	cetonică	Cetopentoză
Alohexoză	(H-C=O)	6	(-C=O)	Cetohexoză
Aluheptoză		7		Cetuheptoză

Stereocizomeria monoglucidelor. Epimeria. Cele mai simple monoglicide sînt triozele. Se cunoaște o aldotrioză, denumită aldehydă glicerică (glicerinaldehydă sau gliceroză) și o cetotrioză - dihidroxiacetona (fig.1.2). Aldehyda glicerică conține un atom de carbon

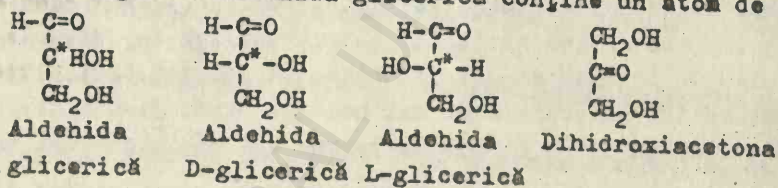


Fig.1.2. Structura triozelor

asimetric ( $\text{C}^*$ ) și prin urmare există două forme cu configurații diferite, adică doi enantiomeri: aldehyda D-glicerică și aldehyda L-glicerică (M.A. Rosanoff, 1906). Toate monoglucidele (tetroze, pentoze, hexoze etc.) care teoretic pot fi obținute din aldehyda D-glicerică prin creșterea succesivă a catenei atomilor de carbon de la capătul cu grupa aldehidică, formează seria D. Monoglucidele provenite pe aceeași cale din L-glicerinaldehydă constituie seria L. Deci monoglucidele aparțin seriei D sau L dacă atomul de carbon asimetric, cel mai îndepărtat de grupa carbonil, are aceeași configurație ca și atomul asimetric din aldehyda D- sau L-glicerică. Marea majoritate a monoglucidelor descoperite în natură fac parte din seria D.

Monoglucidele cu două sau mai multe centre chirale (asimetri-

ce) în moleculă pot exista sub formă de mai mulți diastereomeri. Pentru ilustrarea corelațiilor stereochimice între monoglucide se folosesc formulele de proiecție propuse de E.Fischer. În fig. 1.3 și 1.4 sînt indicate formulele structurale de proiecție (formulele deschise) ale D-aldozelor și D-2-cetozelor mai răspîndite, precum și denumirea uzuală pentru fiecare monoglucidă.

D-Aldozele izomere cu importanță din punct de vedere biologic sînt aldehida D-glicerică, D-eritroza, D-riboza, D-manoza, D-glucosa și D-galactoza. Sub aspect biologic cele mai importante D-cetozes sînt dihidroxiacetona, D-ribuloza, D-xiluloza, D-fructoza etc.

Două monoglucide care se deosebesc numai după configurația unui singur atom de carbon, altul decît cel al grupei carbonil, se numesc epimeri. Așa, D-glucosa și D-manoza sînt epimeri în raport cu atomul C-2, iar D-ribuloza și D-xiluloza sînt epimeri după atomul C-3. Transformarea unei aldoze sau cetoze în epimerul corespunzător este o reacție reversibilă, cunoscută sub numele de epimerizare.

În ce privește activitatea optică, monoglucidele din seria D sau L pot fi D(+) sau D(-) și L(+) sau L(-).

Formulele ciclice ale monoglucidelor. Anomeria. Formulele liniare (aciclice) sînt utile pentru compararea structurii diferitelor monoglucide, însă nu reflectă unele proprietăți ale acestora. S-a constatat că monoglucidele, cu excepția triozelor, tetrozelor și probabil cetopentozelor, asemănător aldehydelor și cetonelor, formează ușor semiacetali și semicetali intramoleculari (ciclici). La grupa carbonil din aldoze și cetoze se adăunează o grupă -OH din aceeași moleculă, rezultînd cicluri din 5 (ciclul furanosic) sau 6 atomi (ciclul piranosic) dintre care unul de oxigen. În structură rezultă astfel, grupa carbonil este mascată și în locul ei apare o nouă grupă -OH, numită hidroxil glicozidic sau semiacetalic (semicetalic). Monoglucidele conținînd ciclul piranosic au primit denumirea de piranoze (derivații lor - piranozide), iar monoglucidele avînd ciclul furanosic se denumesc furanoze (derivații lor - furanozide) (W.N. Haworth, 1927).

Prin ciclizarea monoglucidelor apare un nou centru chiral la atomul de carbon care a aparținut grupei carbonil. Prezența acestui nou centru asimetric în molecula monoglucidelor face posibilă existența a doi stereoisomeri numiți  $\alpha$ - și  $\beta$ -anomeri.



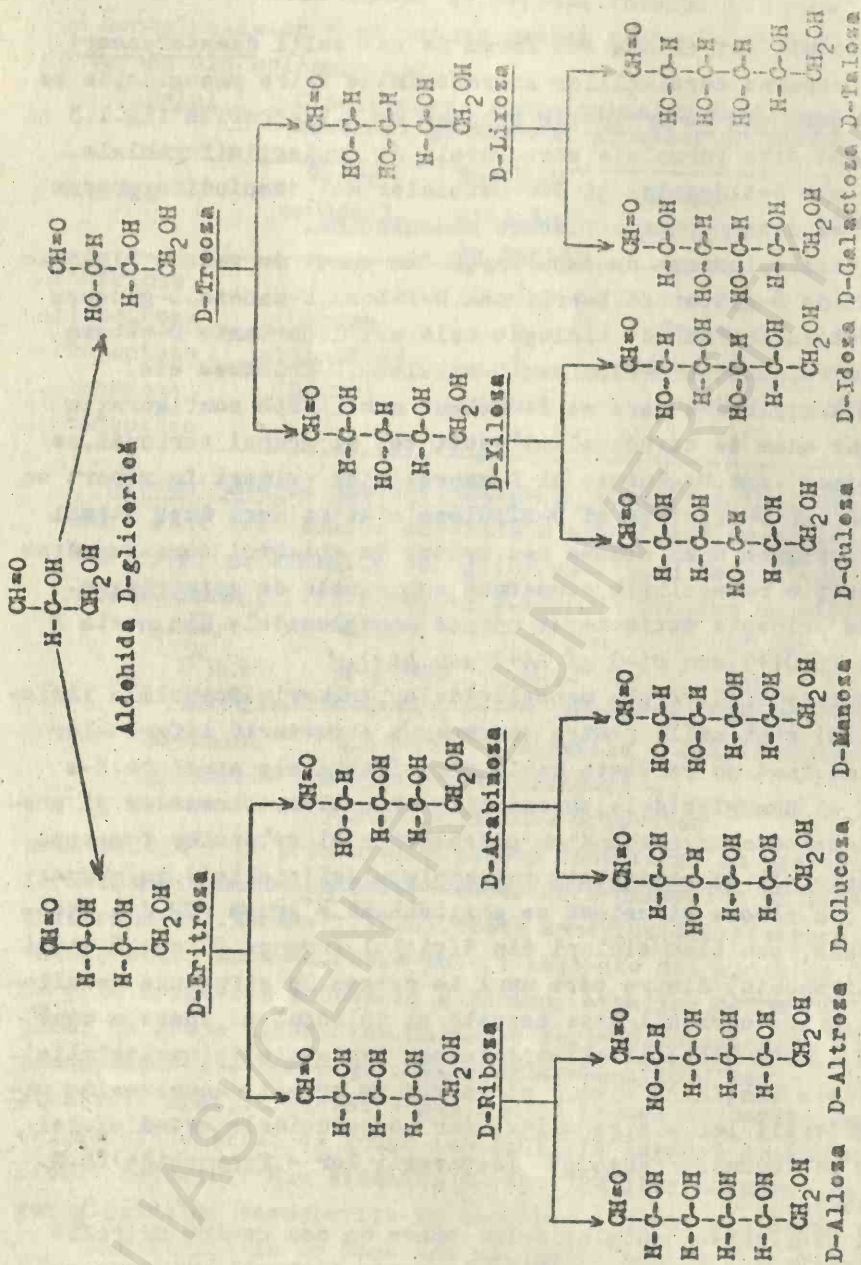


Fig.13. Relatii stereochimice intre aldozele din seria D

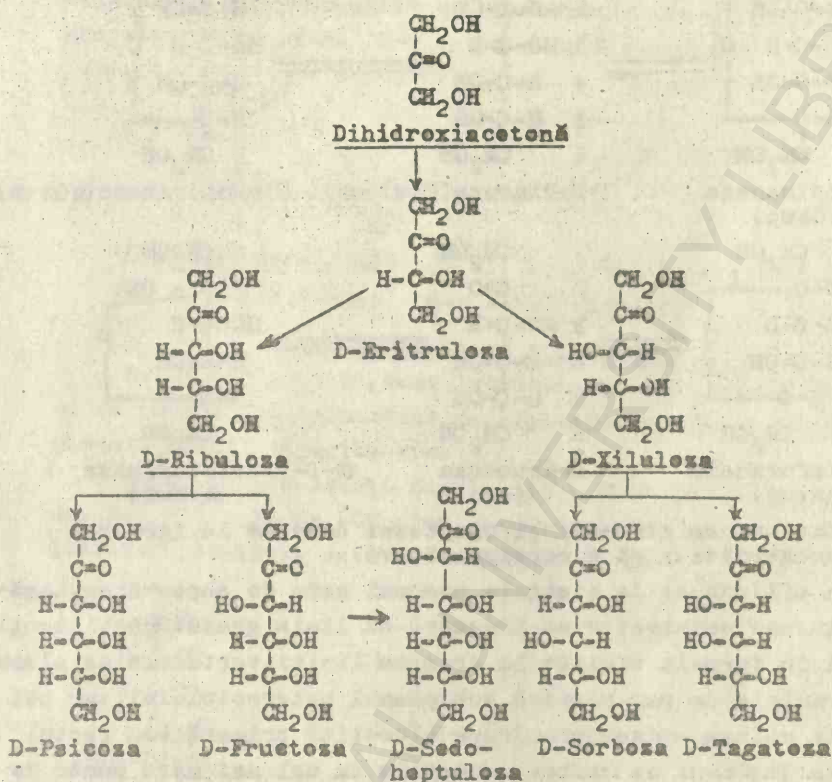


Fig.1.4. Obținerea formală a unor D-2-cetoză din dihidroxiacetona.

$\alpha$ -Anomerul desemnează forma în care orientarea hidroxilului glicozidic este identică cu cea a hidroxilului de la atomul de carbon asimetric care determină apartenența monoglucidă respective la seria D sau L, iar  $\beta$ -anomerul are configurația opusă la cei doi atomi de carbon (K. Freudenberg, 1932).

În conformitate cu cele de mai sus, anomerii D-glucosei și D-fructozei pot fi redați astfel (fig.1.5).

În soluție se stabilește un echilibru dinamic între cei doi anomeri și forma aciclică a monoglicidelor. Transformarea reciprocă a  $\alpha$ -anomerilor în  $\beta$ -anomerii corespunzători se numește mutarotație.

Un tabel mai complet asupra stării reale a moleculelor de monoglicide se obține dacă formulele ciclice se reprezintă prin formulele de perspectivă (W.N. Haworth, 1929). Ciclul piranozic sau furanozic este imaginat perpendicular pe planul hirtiei, atomul de



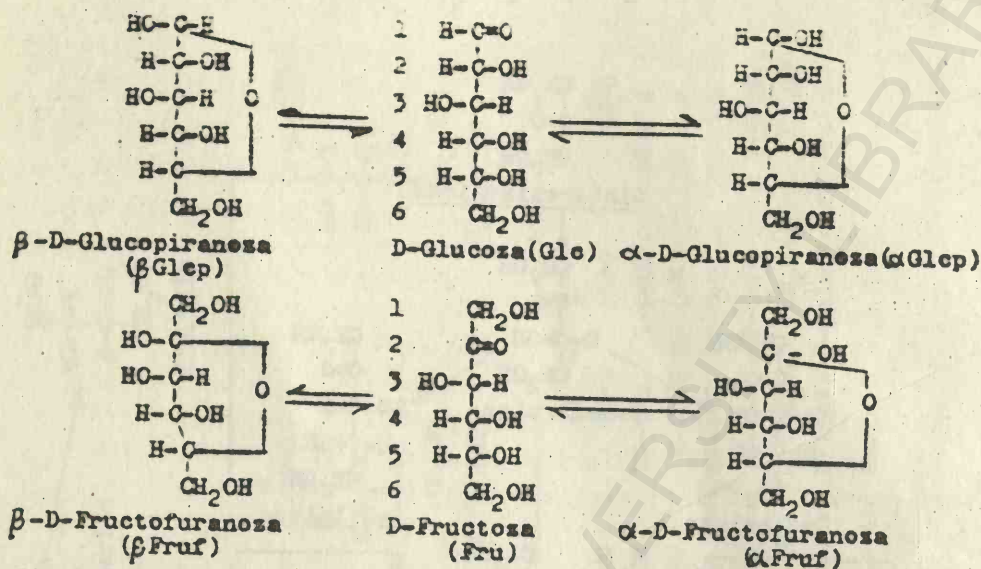


Fig.1.5. Ciclizarea glucozei și fructozei conduce la formarea anomerilor  $\alpha$  și  $\beta$  corespunzători.

de oxigen aflindu-se la distanța cea mai mare de observator. Legăturile dinspre observator se trasează cu linie grasă. Substituenții orientați în formele ciclice la dreapta liniei verticale se plasează în formulele de perspectivă sub planul heterociclului, iar cei dispuiți la stînga - deasupra. Grupa alcoolică primară sau restul catenei de la atomul de carbon asimetric cu cel mai mare număr de ordine din ciclul piranozei, respectiv furanozei se trece deasupra planului moleculei, dacă atomul menționat are configurație D și sub acest plan în cazul atomului cu configurația L. Aceeași regulă se aplică și pentru grupa alcoolică primară legată la C-2 în piranozele sau furanozele provenite din cetoze (fig.1.6).

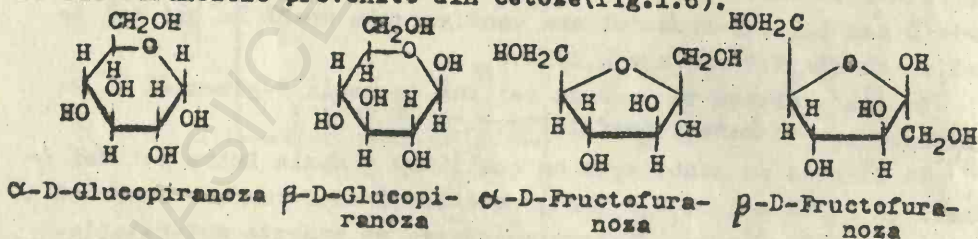
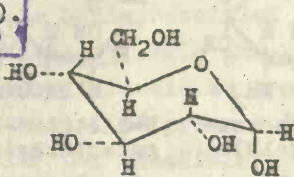


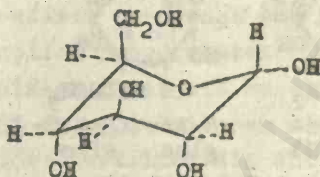
Fig.1.6. Formulele de perspectivă ale D-glucozei și D-fructozei.

Atomii heterociclului piranozei nu se află în același plan.

Obişnuit, D-aldopiranozele au conformaţia scaun normală (C1) în care grupele -OH la atomii C-2 - C-4 adoptă o poziţie ecuatorială (fig. 1.7).



Conformer normal (C1)



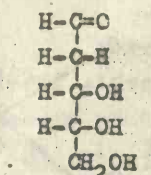
Conformer alternativ (1C)

Fig.1.7. Conformaţia scaun a  $\alpha$ -D-glucizei.

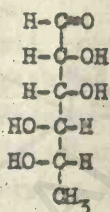
### 1.1.3. Derivaţi ai monoglucidelor

Mulţi derivaţi ai monoglucidelor se întâlnesc în natură. Între ei se numără deoxiglucidele, aminoglucidele, acizii aldonici, acizii uronici, acizii aldarii etc.

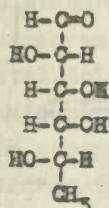
**Deoxiglucide.** Aceste combinaţii includ monoglucide în care una sau mai multe grupe -OH sînt substituite cu atomul de hidrogen (fig. 1.8). 2-Deoxiriboză este un component al deoxinucleotidelor din ADN.



D-2-Deoxi-  
riboza



L-Ramnoza (Rha)



L-Fucoza (Fuc)

Fig.1.8. Structura unor deoxiglucide.

L-Ramnoza (6-deoxi-L-Manoza) şi L-fucoza (6-deoxi-L-galactoza) se raportează la puţinele monoglucide din seria L, descoperite în plante şi animale.

**Aminoglucide.** Ele reprezintă monoglucide în care o grupă -OH s-a înlocuit cu grupa -NH<sub>2</sub>. Larg răspândite în natură sînt 2-amino-2-deoxialdozele, ca de exemplu, glucozamina (2-amino-2-deoxiglucosa) şi galactozamina (2-amino-2-deoxigalactoza) care de obicei se întâlnesc sub formă de derivaţi N-acetilaţi (fig.1.9) în compoziţia glicoproteinelor şi glicolipidelor.

O clasă importantă de aminoglucide cu structură mai complexă formează acizii sialici. Aceştia sînt derivaţi acilaţi ai acidului 2-ceto-3,5-dideoxi-5-aminononoic, numit acid neuraminic a cărui



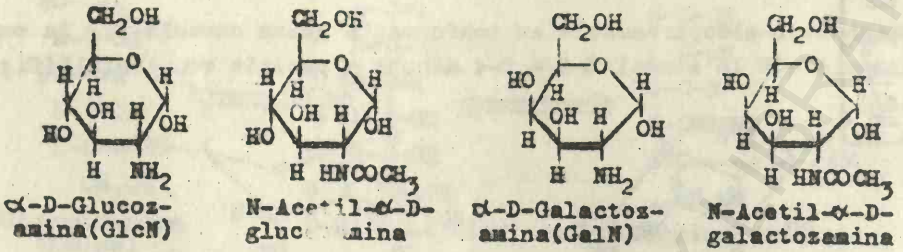
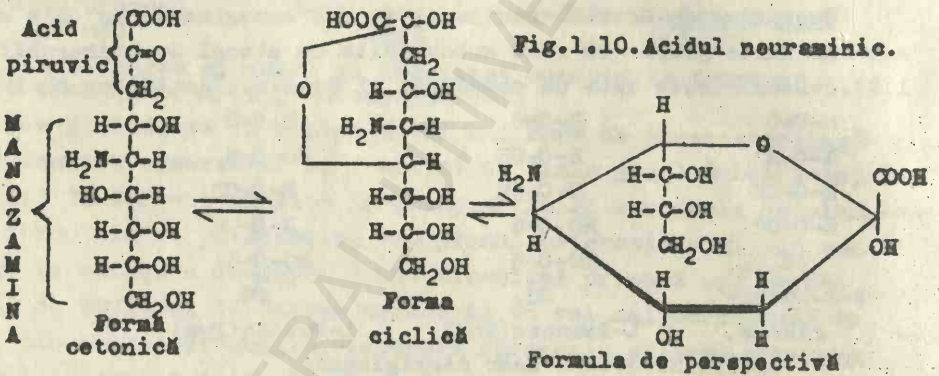
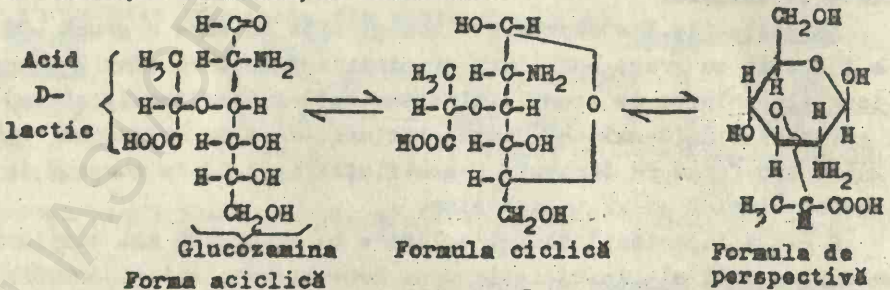


Fig.1.9. Formulele de perspectivă ale unor aminoglucoide.

structură poate fi exprimată în trei moduri (fig.1.10). Acizii sialici pot fi derivații N-acetil- sau N-glicolil- ( $-\text{COCH}_2\text{OH}$ ) ai acidului neuraminic. Acizii sialici sînt larg răspîndiți în bacterii și țesuturile animale, fiind componenți ai poliglucidelor, glicoproteinelor și glicolipidelor. Ei îndeplinesc funcții mecanice, imunochimice etc.



Un alt derivat important al D-glucosaminei este acidul muramic (fig.1.11) conținut în pereții celulari ai bacteriilor, algelor albastre, de asemenea, în rickettsii.



Acizi derivați din monoglucide. Grupa alchidică din aldose se poate oxida, rezultând hidroxi-acizii cunoscuți sub numele de acizi aldonici. Prin aceasta se explică proprietatea reductoare a aldazelor. Aldozele cu grupa alchidică protejată se oxidează la grupa alcolică primară, dînd acizi uronici. Oxidarea simultană a grupelor C-1 alchidică și C-6 hidroximetilică din aldose conduce la obținerea acizilor aldarici (zaharici). Exemplificăm cele spuse cu acizii obținuți din glucoză (fig. 1.12). Combinațiile obținute prin

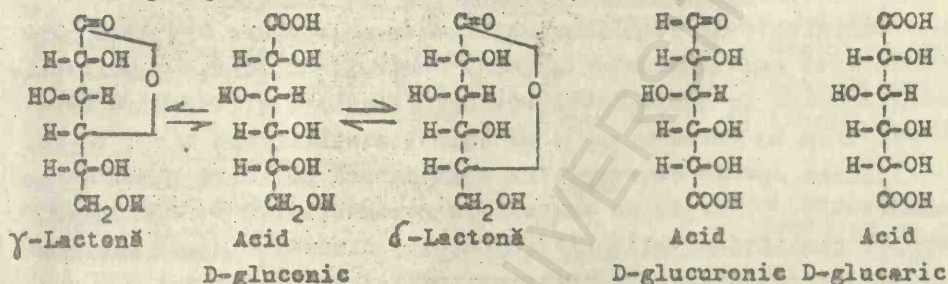


Fig. 1.12. Acizii rezultați prin oxidarea D-glucozei.

oxidarea aldazelor constituie acizi puternici. Acidul gluconic se folosește pentru introducerea  $\text{Ca}^{++}$  în organismul uman.

Glicozide. Glicozidele iau naștere prin substituirea hidroxilului glicozidic din formele ciclice ale aldazelor și cetozelor cu alcooli, fenoli, amine etc. În funcție de natura heteroatomului prin care se leagă cele două componente se disting O-glicozide, N-glicozide și S-glicozide. Fragmentul de monoglucidă din molecula glicozidei se numește rest glicosilic sau glicon, iar cealaltă componentă - aglicon. Legătura dintre glicon și aglicon se numește legătură glicozidică. Aceasta este tipul principal de legătură pentru toate combinațiile naturale conținînd glucide (oligoglucide, poliglucide, glicoproteine, glicolipide, nucleotide etc.).

Multe glicozide au utilizări practice, însă un număr mare de glicozide posedă acțiune toxică asupra omului și animalelor.

## 1.2. OLIGOGLUCIDE (OLIGOZAHARIDE SAU OLIGOZIDE)

Oligoglucidele cuprind combinații alcătuite din 2-10 resturi de monoglucide unite prin legături O-glicozidice.

Oligoglucidele, în care legăturile glicozidice se realizează între hidroxilul glicozidic al unei monoglucide și un hidroxil alcholic din altă monoglucidă, se numesc oligoglucide reductoare.



Ca exemple de asemenea oligoglucide putem da maltoza, izomaltoza, lactoza, celobioza etc.

Dacă legătura glicosidică se stabilește între hidroxilii glicozidici ai resturilor de monoglucide rezultă oligoglucide nereducătoare. Reprezentanți tipici ai acestor oligoglucide sînt zaharoza, trehaloza, rafinoza, ahioza etc.

Pentru metabolismul plantelor și animalelor au importanță mare unele diglucide, triglucide și tetraglucide (tabelul 1.2).

### 1.3. POLIGLUCIDE (POLIZAHARIDE SAU POLIOZIDE)

Poliglucidele sînt combinații macromoleculare obținute prin condensarea monoglucidelor și (sau) derivaților acestora. Unitățile monoglucidice se unesc între ele prin legături glicosidice, care se pot afla în formă  $\alpha$  sau  $\beta$  și se pot stabili după tipul  $1 \rightarrow 2$ ,  $1 \rightarrow 3$ ,  $1 \rightarrow 4$  sau  $1 \rightarrow 6$ , rezultînd o structură polimeră liniară sau ramificată. În funcție de compoziția monoglucidică se deosebesc homopoliglucide (homoglicani\*) alcătuite dintr-o singură monoglucidă și heteropoliglucide (heteroglicani\*) conținînd 2-4, mai rar 5-6 monoglucide diferite.

După proveniență, poliglucidele se împart în fitepoliglucide, poliglucidele microorganismelor și xelopiglucide.

#### 1.3.1. Homopoliglucide (homoglicani)

Există homoglicani neutri (alcătuiți din resturi de monoglucide neutre), bazici (din resturi de aminoglucide) și acizi (constituiți din resturi de monoglucide acide). Lanțurile poliglicezidice ale homopoliglucidelor pot fi liniare sau ramificate.

1.3.1.1. Celuloza. Este cea mai răspîdită substanță organică naturală, căreia la plante îi revin 50% și mai mult din cantitatea de carbon. Celuloza este o poliglucidă predominant vegetală, însă ea se găsește și la unele bacterii și nevertebrate (Tunicata).

Hidroliza completă a celulozei conduce la obținerea cantitativă a  $\beta$ -D-glucosei, iar hidroliza parțială dă diglucida celobioza. Aceste date și alte cercetări chimice au arătat că celuloza reprezintă un polimer liniar alcătuit din resturi de  $\beta$ -D-glucopiranoză, unite prin legături  $\beta$ -1,4-glicozidice (fig. 1.13). Numărul resturilor de glucoză în molecula celulozei  $n \approx 3000$ , ceea ce corespunde la o masă moleculară de peste 400.000 daltoni (D)\*\*.

\* În conformitate cu noua nomenclatură

\*\* 1 dalton (D) = masa unui atom de hidrogen =  $1,67 \cdot 10^{-24}$  g

Tabelul 1.2. Exemple de di-, tri- și tetra-zaharide.

Denumirea uzuală și sistematică	Formula structurală	Răspândire în natură
<b>CELOBIOZA</b> [O-β-D-Glucopiranozil-(1→4)-β-D-glucopiranoza]		Se formează prin hidroliza celulozei.
<b>α-MALTOZA</b> [O-α-D-Glucopiranozil-(1→4)-α-D-glucopiranoza]		În cantitate mică se găsește sub formă liberă în plante.
<b>α-LACTOZA</b> [O-β-D-Galactopiranozil-(1→4)-α-D-glucopiranoza]		Este un constituent al laptelui. Se descoperă în urină în timpul sarcinii. În plante apare rar.
<b>TREHALOZA</b> [O-α-D-Glucopiranozil-(1→2)-α-D-glucopiranozida]		Se găsește în ciuperci și drojdii. Este glucida majoră din hemolimfa insectelor.
<b>ZAHAROZA</b> (Sucraza) [O-α-D-Glucopiranozil-(1→2)-β-D-fructofuranozida]		Are cea mai largă răspândire în plante: trestia de zahăr, sfeclă, sorg, ananas, morcov. Deține rol în transportul glucidelor la plante.
<b>RAFINOZA</b>		Se întâlnește în plante: sfeclă, semințele de bumbac, embrionii semințelor de cereale etc. Servește ca formă de transport a glucidelor.
<b>STACHIOZA</b>		Se întâlnește în boabele de leguminoase, mazăre frasinului și în rădăcinile de Stachis tuberifera.



lubilă în apă, însă se dizolvă în soluțiile amoniacale ale sărurilor de cupru.

Celuloza are rol structural în organismele vegetale. Moleculele de celuloză formează microfibre care împreună cu alte polizaharide (hemiceluloze, substanțe pectice) și lignina (polimer format din

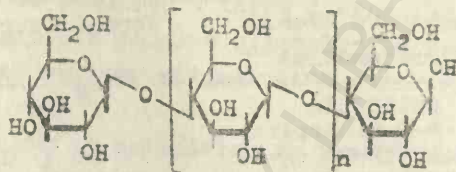


Fig.1.13. Structura celulozei.

alcooli aromatici) intră în structura peretelui celular al plantelor, conferindu-i rezistență la presiunea interioară a apei și la susținerea unei mari greutate.

Deși celuloza se află în toate plantele, conținutul ei variază puternic la diferite specii și organe vegetale. Astfel, celuloza se găsește în bumbac în proporție de 98%, în în 80-90%, esențele rășinoase 60% și în cele foioase 40-50%.

1.3.1.2. Amidonul. Amidonul este principala polizaharidă de rezervă a plantelor. El se depozitează în semințe, bulbi, tuberculi etc., în granule cu formă și dimensiuni caracteristice pentru fiecare specie de plantă.

Prin hidroliza completă a amidonului rezultă  $\alpha$ -D-glucopiranoza. Amidonul constituie un amestec de două poliglucide. Una, numită amiloză, reprezintă un polimer liniar alcătuit din resturi de  $\alpha$ -D-glucopiranoză, unite unul cu altul prin legături  $\alpha$ -1,4-glicozidice (fig.1.14a). Molecula amilozei este dispusă în spațiu sub formă de spirală (fig.1.14c), fiecare spirală cuprinzând 6 resturi de glucoză. A doua poliglucidă componentă a amidonului se numește amilopectină și are o structură puternic ramificată. Resturile de glucoză în amilopectină se unesc predominant prin legături  $\alpha$ -1,4-glicozidice, iar în punctele de ramificație există legături  $\alpha$ -1,6-glicozidice (fig.1.14b). O ramificație se întâlnește la fiecare 24-30 resturi de glucoză.

Amiloza și amilopectina se deosebesc după proprietățile lor fizice și chimice. Masa moleculară medie a amilozei din cartof este circa 400.000, din porumb și orez - între 100.000 și 200.000. Pentru amilopectine s-au stabilit mase moleculare mai mari de  $20 \cdot 10^6$ . Amiloza se colorează cu iodul în albastru închis, iar amilopectina în albastru-violet. Amiloza prin dizolvare în apă fierbinte dă o solu-

ție coloidală, limpede, neviscoasă, iar amilopectina formează agă-  
numitul „clei de amidon”.

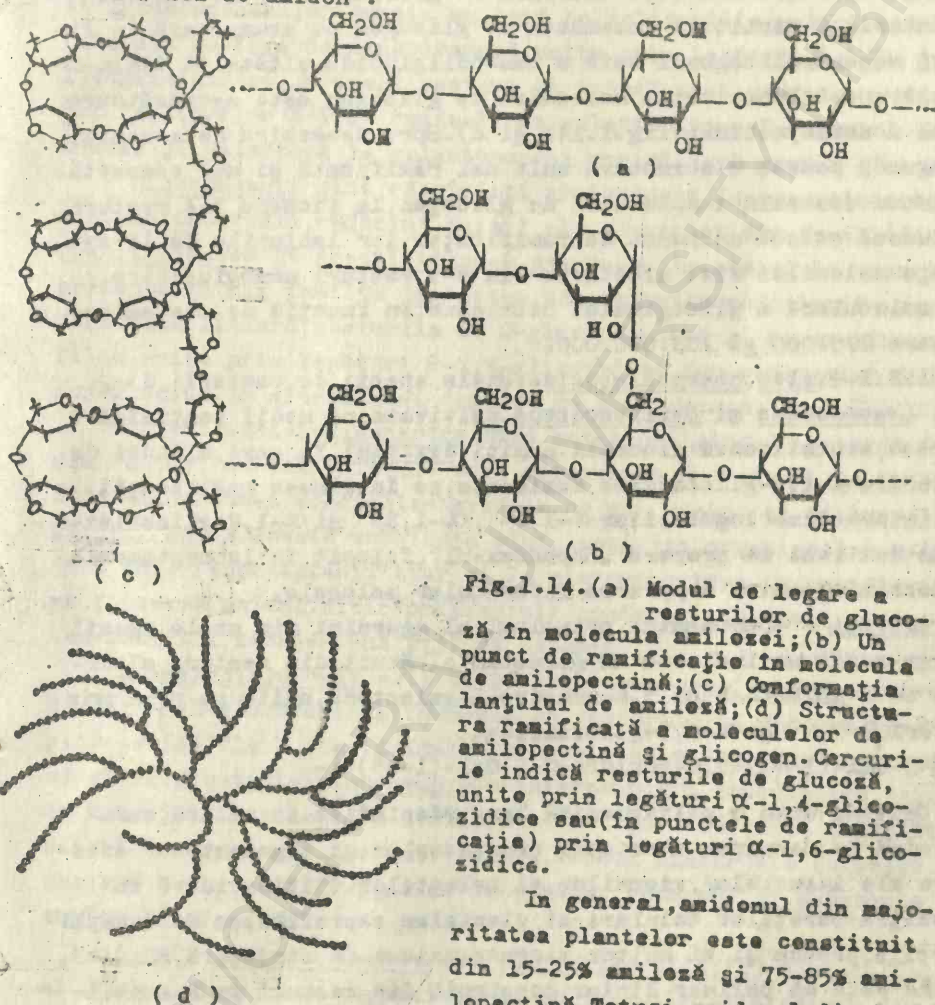


Fig.1.14. (a) Modul de legare a resturilor de glucoză în molecula amilozei; (b) Un punct de ramificație în molecula de amilopectină; (c) Conformația lanțului de amiloză; (d) Structura ramificată a moleculelor de amilopectină și glicogen. Cercurile indică resturile de glucoză, unite prin legături  $\alpha$ -1,4-glicozidice sau (în punctele de ramificație) prin legături  $\alpha$ -1,6-glicozidice.

În general, amidonul din majoritatea plantelor este constituit din 15-25% amiloză și 75-85% amilopectină. Totuși, amidonul din bea-  
bele de porumb cereș conține practic numai amilopectină, în timp ce  
unii hibrizi de porumb au 50-80% amiloză. Amidonul are un rol în-  
semnat în alimentația omului și animalelor.

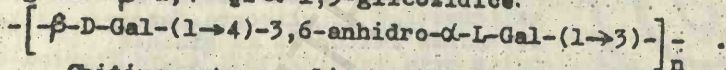
În plantele superioare, îndeosebi, aparținând familiilor Compo-  
sitae, Liliaceae și Gramineae se întâlnesc ca poliglucide de rezervă  
polimeri ai D-fructozei (inulina, fleina) etc.



**1.3.1.3. Glicogenul.** Este cea mai importantă poliglucidă de rezervă din organismele animale. De asemenea se găsește în unele drojdii și bacterii. O cantitate însemnată de glicogen se acumulează în ficat și mușchi. Glicogenul este o homopoliglucidă alcătuită din  $\alpha$ -D-glucopiranoză. Constituția moleculei de glicogen este asemănătoare cu cea a amilepectinei (fig. 1.14b și d). Spre deosebire de aceasta, glicogenul posedă o structură mult mai ramificată și mai compactă. În partea centrală a moleculei de glicogen, la fiecare 3-4 resturi de glucoză există un punct de ramificație, iar lanțurile de la suprafața moleculei sînt alcătuite din 6-9 resturi monoglucidice. Masa moleculară a glicogenului oscilează, în funcție de proveniență, între 270.000 și 100.000.000.

**1.3.1.4. Alte homopoliglucide.** Unele specii de bacterii din genul Leuconostoc și Streptococcus, cultivate pe medii conținînd zaharoză, sintetizează glucanii numiți dextrani, în care, alături de legăturile  $\alpha$ -1,6-glicozidice dominante, se întîlnesc ramificații prin intermediul legăturilor  $\alpha$ -1,4-,  $\alpha$ -1,3- și  $\alpha$ -1,2-glicozidice. Din dextrani se prepară „Sephadex-ul”, folosit în laboratoarele de biochimie pentru separarea diferitelor molecule.

**Agaroza** - componentul principal al agarului din unele specii de alge roșii marine, este un galactan alcătuit din resturi alternante de D-galactoză și 3,6-anhidro-L-galactoză, unite pe rînd prin legături  $\beta$ -1,4- și  $\alpha$ -1,3-glicozidice:



**Chitina** este o polizaharidă larg răspîndită în natură, care participă la formarea carapacei crustaceelor și tegumentelor exterioare ale insectelor, viermilor și moluștelor. Chitina intră în compoziția pereților celulari ai plantelor saprofite, ca de exemplu ciupercile, precum și ai multor microorganisme. Ca structură chimică, chitina este un polimer liniar, construit din resturi de N-acetil- $\beta$ -D-glucozamină, unite prin legături  $\beta$ -1,4-glicozidice.

### 1.3.2. Heteropoliglucide (heteroglicani)

**1.3.2.1. Galacto- și glucomanani.** Galactomananii și glucomananii sînt heteropoliglucide de rezervă, al căror conținut poate atinge 30-34% în semințele și rizomii plantelor. Aceste substanțe există alături cu amidonul sau uneori ca glucide de rezervă unice.

Galactomananii se găsesc în cantitate însemnată în endosper-

mul semințelor de leguminoase, în cantități mai mici în semințele plantelor din familiile Palmaceae și Rubiaceae. Mulți reprezentanți ai galactomananilor conțin un lanț poliglicozidic principal alcătuit din resturi de manopiranoză, unite prin legături  $\beta$ -1,3- și  $\beta$ -1,4-glicozidice; la unele resturi de manoză sînt grefate cu ajutorul legăturilor  $\alpha$ -1,6- radicali de galactopiranoză. Raportul între manoză și galactoză în galactomanani variază după specia plantelor.

Glucomananii sînt răspîndiți predominant în organele subpămîntene (tuberculi, rădăcini, bulbi) ale plantelor din familiile Ara-ceae, Liliaceae și Amazillidaceae, precum și în semințele unor reprezentanți din familia Iridaceae. Aceste heteropoliglucide posedă structură liniară, resturile de D-glucopiranoză și D-manopiranoză fiind unite prin legături  $\beta$ -1,4-glicozidice. Raportul celor două monoglucide în glucomananii depinde de proveniența lor.

1.3.2.2. Mucopolizaharide. Sînt heteropoliglucide constituite din resturi de aminoglucide care alternează cu resturi de acizi uronici. De aceea mucopolizaharidele se mai numesc și glicozamino-glicani acizi. Aceste substanțe sînt specifice organismului animal, însă unii reprezentanți apar și la microorganisme. Ca exemple se menționează: acidul hialuronic, acizii condroitinsulfurici, dermatan-sulfatul, keratan-sulfatii și heparina.

Acidul hialuronic este un polimer neomogen în care resturile de acid  $\beta$ -D-glucuronic alternează cu resturile de N-acetil- $\beta$ -D-glucozamină (fig. 1.15a). Acidul hialuronic este constituentul principal al substanței fundamentale intercelulare, îndeplinind rolul de material de cimentare a diferitelor tipuri de țesut conjunctiv. Datorită structurii macromoleculare, acidul hialuronic formează o barieră contra infiltrațiilor de germeni patogeni și substanțe toxice în organism.

Acizii condroitinsulfurici (condroitinsulfatii) sînt sulfatii ai condroitinei, care reprezintă un polimer liniar, alcătuit din acid  $\beta$ -D-glucuronic și N-acetil- $\beta$ -D-galactozamina. În funcție de poziția acidului sulfuric din N-acetilgalactozamină se deosebesc acidul condroitin-4-sulfuric (condroitinsulfatul A) și acidul condroitin-6-sulfuric sau condroitinsulfatul C (fig. 1.15b). Acizii condroitinsulfurici sînt larg răspîndiți în cartilaje, tendoane, case etc., unde formează complecși cu proteinele.



Dermatan-sulfatul (condroitinsulfatul B) are molecule formată

Keratan-sulfatii sînt constituiți din  $\beta$ -D-galactopiranoză și

continend glu  
glucidele se

...  
cidice ale g  
ralată.  
...  
ori micsti, c  
...  
turi cu mono  
...  
...

ti, conținând  
monoglucidel  
inații chimi  
ținuti în p

ce.  
 ereții celui  
 ajunge la 50  
 oici este un  
 ihidroxilic

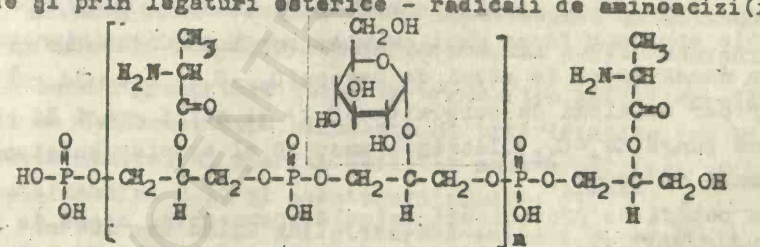


Fig.1.16. Structura acidului teichoic la unul din reprezentanții genului *Lactobacillus*.

Acizii teichoici determină multe proprietăți biologice specifice microorganismelor respective.

Peptidoglicanii peretelui celular al bacteriilor au la baza moleculei lor un glican construit din cantități echimoleculare de N-acetil- $\beta$ -D-glucosamină și acid N-acetil- $\beta$ -D-muramic care se unesc prin legături  $\beta$ -1,4-glicozidice. La gruparea carboxil a acidului N-acetil-muramic se atachează o peptidă cu compoziție variabilă.



## 2. LIPIDE

Lipidele sînt substanțe organice larg răspîndite în organismele animale, plante și microorganisme unde servesc ca surse de energie și componenți ai membranelor biologice.

Compoziția și structura chimică a lipidelor se disting printr-o mare heterogenitate. În majoritatea cazurilor, lipidele cuprind substanțe amifile conținînd atît grupe hidrofile polare sau ionice cît și grupe hidrofobe nepolare. Natura acestor grupe determină într-un grad însemnat proprietățile fizice, chimice și biologice ale lipidelor. Astfel, lipidele sînt insolubile în apă, însă se dizolvă în solvenți organici nepolari (benzen, cloroform, eter etilic etc.). Lipidele amifilice de obicei se întîlnesc în membranele celulare.

Toate lipidele pot fi împărțite în două grupe mari: lipide simple și lipide complexe. Lipidele simple sînt combinații naturale de tip esterice ale acizilor grași cu diferiți alcooli. În grupa lipidelor simple intră ceridele, acilglicerolii și steridele. Din grupa lipidelor complexe fac parte fosfolipidele și glicolipidele.

### 2.1. CERIDE

Ceridele sînt esteri ai acizilor grași superiori ( $C_{24}-C_{32}$ ) cu alcooli superiori monovalenți ( $C_{14}-C_{30}$ ). Majoritatea ceridelor aparțin derivaților alcoolilor alifatici și au următoarea structură generală:  $R_1-CH_2-O-\underset{\text{O}}{\underset{|}{C}}-CH_2-R_2$ , unde  $R_1$  - radicalul alcoolului alifatic și  $R_2$  - radicalul acidului gras. În natură, ceridele apar sub forma unui amestec conținînd hidrocarburi (n-alcani) cu număr impar de atomi de carbon ( $C_{21}-C_{37}$ ), alcooli primari cu număr par de atomi de carbon ( $C_{22}-C_{32}$ ) și acizi grași liberi cu catenă lungă ( $C_{14}-C_{34}$ ). Întregul amestec al acestor substanțe poartă numele de ceruri.

Cerurile pot fi de proveniență animală (spermacetul, ceara de albine, lanolina) sau vegetală (ceara de Carnauba). Cerurile formează un strat protector pe pielea, părul și penele animalelor, de asemenea, pe frunzele, florile și fructele diferitelor plante.

### 2.2. ACILGLICEROLI\* (GRASIMI NEUTRE SAU GLICERIDE)

Acilglicerolii sînt cele mai răspîndite lipide în țesuturile plantelor și animalelor. În organismul viu se găsesc acilgliceroli

\*În conformitate cu terminologia standardizată curentă.

combinați cu proteinele sau glucidele, formând componenții structurali ai membranelor celulare și acilgliceroli de rezervă, avînd rol energetic. Acilglicerolii de rezervă se depun în țesutul subcutant al organismului animal și în semințele sau fructele plantelor, variînd cantitativ cu specia.

2.2.1. Structura acilglicerolilor. Acilglicerolii reprezintă esteri ai acizilor grași cu glicerolul (glicerina sau propantriolul). Intrucît glicerolul este un alcool trihidroxilic, se deosebesc monoacilgliceroli (monogliceride), diacilgliceroli (digliceride) și triacilgliceroli (trigliceride), a căror formule structurale generale sînt prezentate în fig. 2.1. Monoacilglicerolii și diacilglicerolii

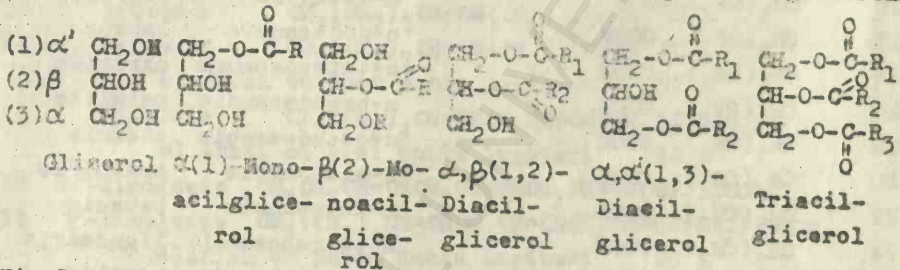


Fig. 2.1. Structura glicerolului, mono-, di- și tri-acilglicerolilor. nu se întîlnesc în organismele vii în cantități apreciabile, deși ei constituie importanți produși intermediari ai metabolismului substanțelor. Triacilglicerolii au cea mai largă răspîndire în natură. Acizii grași care intră în compoziția acilglicerolilor naturali se deosebesc după structura și proprietățile lor fizico-chimice. În general ei aparțin acizilor monocarboxilici și pot fi saturați (tabelul 2.1) și nesaturați (tabel 2.2).

În cei mai mulți acilgliceroli animalii și vegetali predomină acizii grași cu 16-18 atomi de carbon. Acilglicerolii, în compoziția cărora intră același acid gras sînt simplici și se denumesc după acidul gras corespunzător, de exemplu, tripalmitoilglicerol etc. Dacă radicalii de acizi grași sînt diferiți, atunci acilglicerolii se numesc miești. În sursele naturale predomină triacilglicerolii miești. Compoziția în acizi grași a triacilglicerolilor și raporturile cantitative între diferiți acilgliceroli se modifică de la o specie la altă specie de animale și plante.



Tabelul 2.1. Principalii acizi grași saturați

Numărul atomilor de carbon	Formula structurală	Denumirea acidului gras	
		sistematică	obisnuită
a) Acizi cu catenă normală			
2	$\text{CH}_3\text{COOH}$	Acid etanoic	Acid acetic
3	$\text{CH}_3\text{CH}_2\text{COOH}$	propanoic	propionic
4	$\text{CH}_3(\text{CH}_2)_2\text{COOH}$	butanoic	bütirie
6	$\text{CH}_3(\text{CH}_2)_4\text{COOH}$	n-hexanoic	caproic
8	$\text{CH}_3(\text{CH}_2)_6\text{COOH}$	n-oetanoic	caprilic
10	$\text{CH}_3(\text{CH}_2)_8\text{COOH}$	n-decanoic	caprinic
12	$\text{CH}_3(\text{CH}_2)_{10}\text{COOH}$	n-dodecanoic	lauric
14	$\text{CH}_3(\text{CH}_2)_{12}\text{COOH}$	n-tetradecanoic	miristic
16	$\text{CH}_3(\text{CH}_2)_{14}\text{COOH}$	n-hexadecanoic	palmitic
18	$\text{CH}_3(\text{CH}_2)_{16}\text{COOH}$	n-octadecanoic	stearic
20	$\text{CH}_3(\text{CH}_2)_{18}\text{COOH}$	n-eicosanoic	arachidic
22	$\text{CH}_3(\text{CH}_2)_{20}\text{COOH}$	n-docesanoic	behenic
24	$\text{CH}_3(\text{CH}_2)_{22}\text{COOH}$	n-tetracosanoic	lignoceric
26	$\text{CH}_3(\text{CH}_2)_{24}\text{COOH}$	n-hexacosanoic	cerotic
28	$\text{CH}_3(\text{CH}_2)_{26}\text{COOH}$	n-octacosanoic	montanic
30	$\text{CH}_3(\text{CH}_2)_{28}\text{COOH}$	n-tricontanoic	melisic
b) Acizi cu catenă ramificată			
4	$\begin{array}{c} \text{CH}_3-\text{CH}-\text{COOH} \\   \\ \text{CH}_3 \end{array}$		izobutiric
5	$\begin{array}{c} \text{CH}_3-\text{CH}-\text{CH}_2-\text{COOH} \\   \\ \text{CH}_3 \end{array}$		izo- valerianic
19	$\begin{array}{c} \text{CH}_3(\text{CH}_2)_7-\text{CH}-(\text{CH}_2)_8-\text{COOH} \\   \\ \text{CH}_3 \end{array}$		tuberculo- stearic
c) Hidroxiacizi			
18	$\begin{array}{c} \text{CH}_3(\text{CH}_2)_7-\text{CH}-\text{CH}-(\text{CH}_2)_7\text{COOH} \\   \quad   \\ \text{OH} \quad \text{OH} \end{array}$		9,10-dihi- droxistearic
24	$\begin{array}{c} \text{CH}_3(\text{CH}_2)_{21}-\text{CH}-\text{COOH} \\   \\ \text{OH} \end{array}$	$\alpha$ -hidroxi- lignoceric	cerebronic

2.2.2. Proprietățile fizice și chimice ale acilglicerolilor.

Acilglicerolii sînt amfifili slabi, intru sînt legăturile esterice, de

Tabelul 2.2. Principalii acizi grași nesaturați

Numărul atomilor de carbon	Denumirea obișnuită a acidului gras	Structura chimică
a) Acizi cu o dublă legătură		
4	crotonic	$\text{CH}_3-\text{CH}=\text{CH}-\text{COOH}$ (Radical crotonil)
16	palmitoleic	$\text{CH}_3(\text{CH}_2)_5\text{CH}=\text{CH}(\text{CH}_2)_7\text{COOH}$
18	oleic	$\text{CH}_3(\text{CH}_2)_7\text{CH}=\text{CH}(\text{CH}_2)_7\text{COOH}$ (Radical oleil)
18	vaccenic	$\text{CH}_3(\text{CH}_2)_5\text{CH}=\text{CH}(\text{CH}_2)_9\text{COOH}$
18	petroselic	$\text{CH}_3(\text{CH}_2)_{10}-\text{CH}=\text{CH}(\text{CH}_2)_4\text{COOH}$ (trans)
22	erucic	$\text{CH}_3(\text{CH}_2)_7\text{CH}=\text{CH}(\text{CH}_2)_{11}\text{COOH}$ (trans)
24	nervonic	$\text{CH}_3(\text{CH}_2)_7\text{CH}=\text{CH}(\text{CH}_2)_{13}\text{COOH}$
b) Acizi cu două duble legături		
18	linoleic	$\text{CH}_3(\text{CH}_2)_4\text{CH}=\text{CHCH}_2\text{CH}=\text{CH}(\text{CH}_2)_7\text{COOH}$
c) Acizi cu trei duble legături		
18	$\alpha$ -linolenic	$\text{CH}_3\text{CH}_2\text{CH}=\text{CHCH}_2\text{CH}=\text{CHCH}_2\text{CH}=\text{CH}(\text{CH}_2)_7\text{COOH}$
18	$\gamma$ -linolenic	$\text{CH}_3(\text{CH}_2)_4\text{CH}=\text{CHCH}_2\text{CH}=\text{CHCH}_2\text{CH}=\text{CH}(\text{CH}_2)_4\text{COOH}$
d) Acizi cu patru duble legături		
20	araaidonic	$\text{CH}_3(\text{CH}_2)_4(\text{CH}=\text{CHCH}_2)_4\text{CH}_2\text{CH}_2\text{COOH}$
e) Acizi cu triplă legătură		
18	tariric	$\text{CH}_3(\text{CH}_2)_{10}\text{C}\equiv\text{C}(\text{CH}_2)_4\text{COOH}$
f) Hidroxiacizi nesaturați		
18	ricinoleic	$\text{CH}_3(\text{CH}_2)_5-\underset{\text{OH}}{\text{CH}}-\text{CH}_2\text{CH}=\text{CH}(\text{CH}_2)_7\text{COOH}$
24	hidroxinervonic	$\text{CH}_3(\text{CH}_2)_7-\underset{\text{OH}}{\text{CH}}=\text{CH}(\text{CH}_2)_{12}-\underset{\text{OH}}{\text{CH}}-\text{COOH}$

asemenea, grupele -OH libere în mono- și di-acilgliceroli se află neionizate și slab polarizate. De aceea, proprietățile acestor substanțe se corelează îndeosebi cu existența în moleculele lor a grupelor alchilice hidrofobe. Astfel, acilglicerolii animali care de obicei conțin acizi grași saturați (acid palmitic, stearic etc.) sunt solizi sau semisolizi la temperatura camerei, denumindu-se grăsimi. Acilglicerolii vegetali, în care predomină acizii grași nesaturați, sunt lichizi la temperatura camerei și se mai numesc uleiuri. Pe lângă acilgliceroli, grăsimile și uleiurile naturale conțin cantități mici de alte lipide.



Acilglicerolii sînt insolubili în apă, dar foarte solubili în solvenți organici nepolari.

Ca esteri, acilglicerolii pot fi hidrolizați prin fierbere cu acizi sau baze. Hidroliza acilglicerolilor sub acțiunea hidroxizilor alcalini se numește saponificare. Ionii carboxilați ( $R-COO^-$ ) eliberați în urma acestei reacții formează cu cationii sărurilor corespunzătoare ( $R-COOMe$ ) numite săpunuri. Cantitatea în mg de KOH necesară pentru saponificarea unui gram de triacilglicerol se numește indice de saponificare (IS). IS caracterizează, cu aproximație, masa moleculară a triacilglicerolilor, respectiv a acizilor grași din compoziția lor. Un IS mare dovedește prezența unor acizi grași cu masă moleculară mică. Astfel, untul are  $IS=210-240$ , iar la uleiul de rapiță  $IS=172-174$ . Cunoscînd IS se poate stabili proveniența unui acilglicerol natural.

Deosebit de importante sînt reacțiile de adiție la dublele legături din moleculele acilglicerolilor. Prin hidrogenare, uleiurile vegetale se solidifică, proces folosit la prepararea margarinei. Cantitatea de  $I_2$  sau  $Br_2$  în grame, adîmionată la dublele legături ale acizilor grași din 100 g acilglicerol se numește indice de iod (II). Un II ridicat arată că în compoziția acilglicerolului respectiv predomină acizii grași nesaturați. Numărul de legături duble și lungimea catenelor de acizi grași din lipide influențează fluiditatea membranelor celulare la procariote.

Acilglicerolii naturali păstrați, în contact cu aerul și cu lumina, dobîndesc un gust iute și un miros specific neplăcut. Acest proces, cunoscut sub numele de rîncezire este nedorit, mai ales în industria alimentară. Rîncezirea acilglicerolilor se poate datora acțiunii umidității și oxigenului, conducînd la cetone și aldehide cu miros caracteristic neplăcut.

### 2.3. STERIDE

Steridele sînt esteri ai acizilor grași superiori cu alcoolii tetraciclici monohidroxicili numiți steroli.

Între acizii grași identificați în steride se numără acizii palmitic, stearic, oleic, linoleic și linolenic.

Sterolii fac parte din clasa steroidelor, substanțe larg răspîndite în natură. Acestei clase mai aparțin hormonii sexuali, hormonii corticosuprarenalei, acizii biliari, agliconii glicozidelor

cardiotonice și saponinelor vegetale etc.

2.3.1. Unele aspecte privind stereochimia steroidelor. La baza structurii steroidelor se află scheletul tetraciclic al 1,2-ciclo-pentanperhidrofenantrenului, hidrocarbură saturată numită și steran (fig.2.2). Inelele în steroide sînt notate cu A, B, C, D.

Multe steroide pot fi considerate ca derivați ai hidrocarburilor colestan și coprostan (fig.2.3) în a căror structură intră nucleul steranic. Atomii de carbon și pozițiile substituenților în molecula steroidelor se notează conform numerotației date pentru colestan.



Fig.2.2. Scheletul structural al steroidelor.

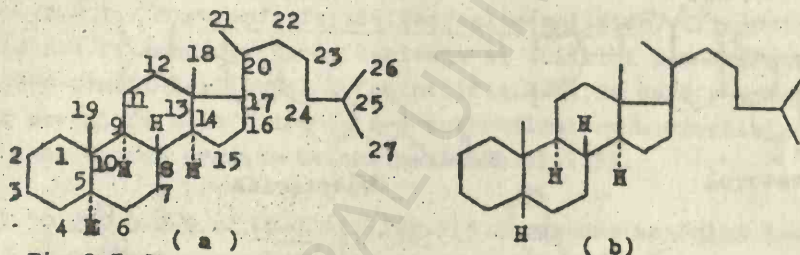


Fig.2.3. Structura colestanului (a) și coprostanului (b).

O particularitate a celor mai multe steroide este prezența grupelor metil angular 19 și 18 la C-10 și C-13. Prin convenție se admite că grupele metil 18 și 19 se găsesc deasupra planului cuprinzînd cele 4 cicluri. Un substituent situat deasupra planului moleculei se află în poziția  $\beta$  și se leagă la atomul de carbon prin linie plină. Dacă substituentul este sub planul moleculei are o orientare  $\alpha$  și se notează cu linie punctată.

Atomul de hidrogen grefat la C-5 poate avea orientare  $\alpha$  sau  $\beta$ . Cînd acest atom de hidrogen se găsește de partea opusă grupei metil din C-10, inelele A și B se condensează în trans, fiind practic în același plan. Steroidele cu conformația trans a inelelor A și B aparțin seriei allo sau C-5 $\alpha$ . Dacă atomul de hidrogen 5 se află de aceeași parte cu grupa metil din C-10, inelele A și B sînt fuzionate în cis, aproape perpendicular unul pe celălalt. Izomerii cu conformația cis a inelelor A și B formează seria normală sau



C-5 $\beta$ . Atomul de hidrogen are orientarea  $\alpha$  în toți hormonii steroidici în care atomul C-5 este saturat. Spre deosebire de ei, acizii biliari au atomul de hidrogen de la C-5 orientat  $\beta$ .

Un al doilea tip de stereoizomerie specifică steroidelor este determinat de prezența unei grupe -OH la C-3, grupă care, de asemenea, poate avea orientare  $\alpha$  sau  $\beta$ .

**2.3.2. Steroli.** Steroidele, avînd o catenă laterală de 8-10 atomi de C în poziția 17 și o grupă hidroxil în poziția 3, se cunosc sub numele de steroli. Ei sînt răspîndiți atît în țesuturile animale (zoosteroli) cît și în plante (fitosteroli) și ciuperci (micoosteroli). În celula vie steroli există liberi și esterificați cu acizi grași superiori.

Cel mai răspîndit și mai important sterol din organismul animalelor superioare este colesterolul (fig. 2.4). În sînge o treime

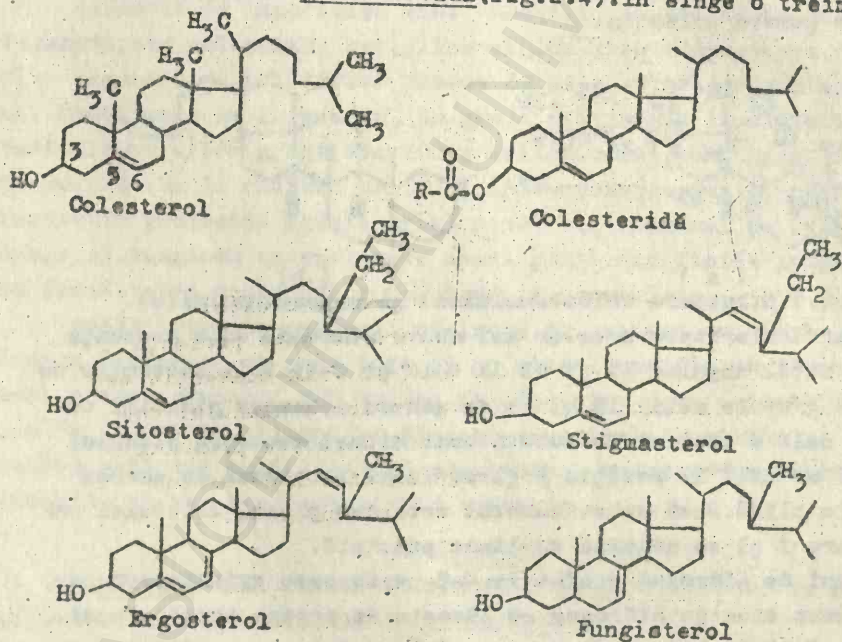


Fig. 2.4. Structura chimică a unor steroli liberi și a unei steride (colesteridă).

din cantitatea de colesterol se află sub formă de alcool liber, restul de 2/3 fiind esterificat mai ales cu acizi grași nesaturați. Colesterolul participă, împreună cu lipidele complexe, la forma-

rea membranelor celulare și a tecii de mielină din sistemul nervos, fiind implicat în reglarea fluidității acestor membrane la eucariote. În plus, colesterolul este precursorul altor steroli, a hormonilor steroidici și acizilor biliari. În pielea mamiferelor se întâlnește 7-dehidrocolesterolul care este provitamina  $D_3$ .

Dintre sterolii existenți în plante se menționează sitosterolul și stigmasterolul (fig. 2.4). În ciuperci și drojdii au fost descoperiți ergosterolul (provitamina  $D_2$ ), fungisterolul (fig. 2.4) etc.

## 2.4. LIPIDE COMPLEXE

După structura lor chimică lipidele complexe se împart în fosfolipide și glicolipide.

### 2.4.1. FOSFOLIPIDE

Fosfolipidele, denumite și fosfatide cuprind glicerofosfatidele și sfinhofosfatidele.

2.4.1.1. Glicerofosfatide (Fosfoglicerolipide). Glicerofosfatidele pot fi considerate ca derivați ai acidului L- $\alpha$ -fosfatidic (1,2-O-diacil-L-glicerol-3-fosfat) (fig. 2.5), în care o grupă -OH din restul de acid fosforic s-a esterificat cu hidroxilul alcoolic al unui compus organic determinat (tabelul 2.3).

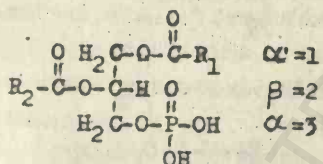


Fig. 2.5. Structura acidului L- $\alpha$ -fosfatidic (Radicalul de la acest acid se numește fosfatidil).

Glicerofosfatidele sînt larg răspîndite în plante, animale și microorganisme. Conținînd grupe polare și hidrofobe, glicerofosfatidele îndeplinesc în organismul viu un rol deosebit de important, întrucît ele constituie pînă la 50% din lipidele totale ale membranelor biologice, a căror funcționare o condiționează.

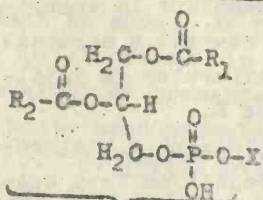
Între glicerofosfatide cel mai adesea se întîlnesc fosfatidilcolinele (lecitinele), fosfatidiletanolaminele (fosfatidilcolaminele sau cefalinele), fosfatidilserinele și fosfatidilinozitolii, conținînd colină, etanolamină (colamină), serină și respectiv inozitol. La majoritatea glicerofosfatidelor naturale acizii grași saturați ( $C_{16}-C_{18}$ ) se află obișnuit în poziția 1, iar acizii grași nesaturați ( $C_{16}-C_{20}$ ), cu 1-4 duble legături, în poziția 2, deși se cunosc și excepții de la această regulă. Îndepărtarea restului de



Tabelul 2.3. Structura chimică a principalelor glicerofosfatide

Glicerofosfatidă

Restul componentului alcoolic



Formula structurală  
generală a glicerofosfatidelor

Rest fosfatidil

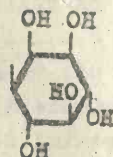
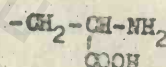
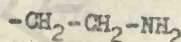
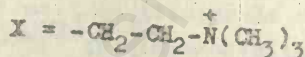
Fosfatidilcolina (lecitina)

Fosfatidiletanolamina

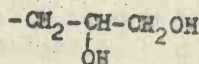
(fosfatidilcolamina sau cefalina)

Fosfatidilserina

Fosfatidilinozitol

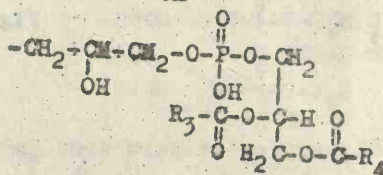


Fosfatidilglicerol

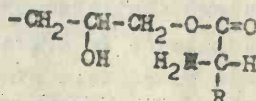


Cardiolipina

(difosfatidilglicerol)



Fosfatidil-3'-O-aminoacil-  
glicerol



de acid gras din poziția 1 sau 2 a fosfatidilcolinelor conduce la formarea lizofosfatidilcolinelor (lizolecitinilor) care au o acțiune puternic hemolitică.

În țesuturile animale, în special în mușchi și sistemul nervos, au fost identificate glicerofosfatide, în care grupa -OH din poziția 1 a glicerolului este eterificată cu un alcool  $\alpha, \beta$ -nesaturat (forma enolică a aldehidei corespunzătoare:  $\text{R}-\text{CH}_2-\text{CH}=\text{O} \rightleftharpoons \text{R}-\text{CH}=\text{CH}-\text{OH}$ ). Compușii cu asemenea structură se numesc plasmalogene (acetalfosfolipide). Ele pot conține colamină, colină sau serină. Formula plas-

malogenelor cu colamină (fosfatidaletanolamina) este dată în fig.2.6.

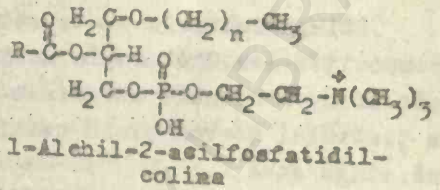
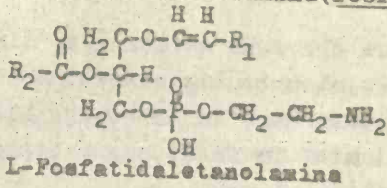


Fig.2.6. Structura unor plasmalogene.

În ţesuturile animale s-au descoperit, de asemenea, plasmalogene, fără baze azotate, asemănătoare triacilglicerolilor, conţinând în poziţia 1 o legătură eterică, formată de un alcool  $\alpha, \beta$ -nesaturat (1-alchenil-2,3-diacilglicerol).

O răspândire largă în ţesuturile animale au derivaţii de 1-alchil-2-acilfosfatidilcolină (fig.2.6).

Proporţia plasmalogenelor este mai mare în ţesuturile animalelor tinere. Plasmalogenii şi lipidele conţinând restul alchil(-OR) constituie corespunzător 10 şi 1% din cantitatea totală de lipide prezente în sistemul nervos central al omului. Conţinutul acestor lipide este deosebit de ridicat în organismul melastelor, unde atinge 35% din cantitatea totală a fosfolipidelor. Deşi lipidele cu legătură eterică se consideră de obicei componente ai organismului animal, ele au fost descoperite de asemenea în plante.

Cardiolipina, prezentă în ţesuturile animale, cloroplaste şi cromatoforii bacteriilor, este singura fosfatidă cu proprietăţi imunologice.

2.4.1.2. Sfingofosfatide (sfingomieline). Prin hidroliza sfingofosfatidelor rezultă un aminoalcool dihidroxilic nesaturat, numit sfingozină (4-sfingenină), un acid gras superior, acid fosforic şi colină. În sfingomieline, acidul gras se uneşte cu grupa aminică a sfingozinei. Derivaţii N-acilaţi ai sfingozinei se numesc ceramide (fig.2.7). Sfingomielinele pot fi privite ca derivaţi fosfecolinici ai ceramidelor (fig.2.7).

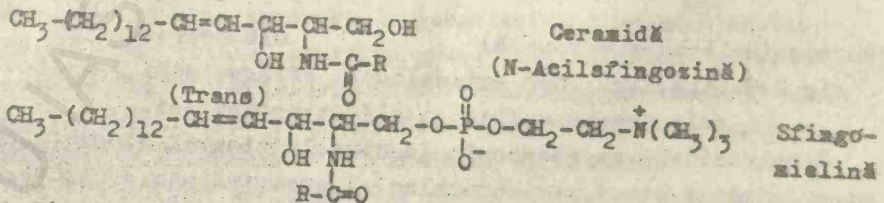


Fig.2.7. Structura ceramidei şi sfingomielinei.



Sfingomielinele se deosebesc între ele după acidul gras din compoziția lor. Ele conțin acid palmitic, stearic, lignoceric, nervonic. Sfingomielinele se găsesc în cantitate mare în substanța albă a țesutului nervos și în cantități mai mici în ficat, mușchi, splină, sînge etc.

#### 2.4.2. GLICOLIPIDE

Glicolipidele, cum arată numele lor, sînt alcătuite din glucide și lipide. Pot fi împărțite în glicosfingolipide și glicozilgliceride.

2.4.2.1. Glicosfingolipide. Glicosfingolipidele sînt glicolipide care conțin sfingozină (4-sfingenină), dihidrosfingozină (sfinganină) și fitosfingozină (4-hidroxisfinganina) (fig. 2.8), sub formă de ceramide. În molecula glicosfingolipidelor, componenta glucidică se unește printr-o legătură  $\beta$ -glicozidică cu grupa alcoolică primară a ceramidei.

Între glicosfingolipide se disting: cerebrozide, sulfatide, ceramidoligosaharide și ganglioizide.

Cerebrozidele, numite și ceramidmonohexozide, au în molecula lor sfingozină, acid gras și hexoză (galactoză sau glucoză). De aceea, adesea se numesc galactocerebrozide și glucocerebrozide (fig. 2.8).

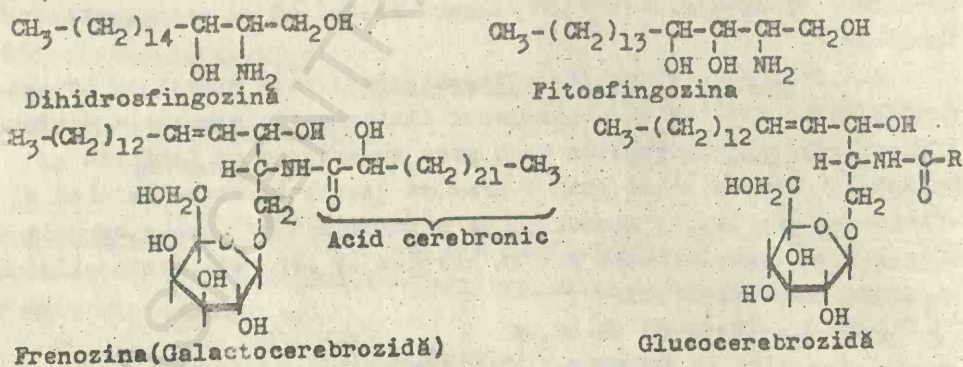
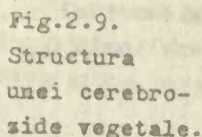


Fig. 2.8. Structura unor aminoalcooli sfingozinici, a unei galactocerebrozide și glucocerebrozidei.

Cerebrozidele se găsesc în țesuturile (țesutul nervos, plămîni, mușchi, splină etc.) vertebratelor și nevertebratelor. Au fost identificate galactocerebrozide cu sfingozină și dihidrosfingozină și glucocerebrozide cu sfingozină și fitosfingozină.

rebrozidsulfatidele) se deosebesc de celelalte lipide ale creierului prin faptul că sunt rezistente la acțiunea acidului sulfuric, la fierbere și la oxidare. Ele posedă un caracter amfipat și le atribuie un rol deosebit în procesele fiziologice și în funcțiunilor membranelor biologice. Compoziția chimică este asemănătoare cu cea a cerebrosterolului și a altor lipide. Nu se întalnesc în toate țesuturile. Nu se întalnesc în toate țesuturile.



Ceramidoligozaharidele conțin heterooligozaharide unite printr-o legătură  $\beta$ -glicozidică cu ceramida. În tabelul 2.4 sînt incluse cîteva ceramidoligozaharide cu structură cunoscută.

Ganglioizidele au fost descoperite în ganglionii sistemului nervos, creier și alte țesuturi. În ganglioizide predomină acidul stearic (80-90% din totalul acizilor grași). Ganglioizidele au un rol important în funcționarea membranelor celulelor nervoase. În unele tulburări neuropsihice (boala Tay-Sachs, gargoilism etc.) apar în sistemul nervos ganglioizide cu structură modificată.

2.4.2.2. Glicozilgliceride. Din surse vegetale (cariopse de grâu și porumb, alge roșii și verzi, frunze de plante), de ascenenea, din

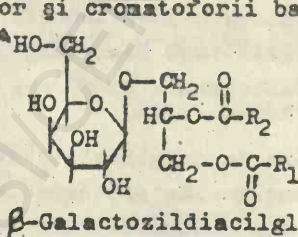


Tabelul 2.4. Unele ceramidoligozaharide și ganglioziide

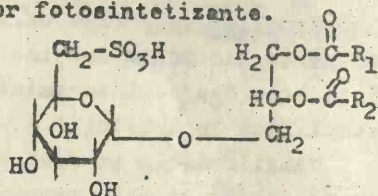
Denumirea	Structura
Lactosilceramida (citolipina H)	$\beta$ -D-Gal(1 $\rightarrow$ 4)- $\beta$ -D-Glc(1 $\rightarrow$ 1)-Ceramida
Galactosilactosil- ceramida	$\beta$ -D-Gal(1 $\rightarrow$ 4)- $\beta$ -D-Gal(1 $\rightarrow$ 4)- $\beta$ -D-Glc(1 $\rightarrow$ 1)- ceramida
Ceramidtetrahexozida (Citolipina K sau globozida)	$\beta$ -D-GalNAc(1 $\rightarrow$ 3)- $\beta$ -D-Gal(1 $\rightarrow$ 4)- $\beta$ -D-Gal(1 $\rightarrow$ $\rightarrow$ 4)- $\beta$ -D-Glc(1 $\rightarrow$ 1)-ceramida
Ganglioziid $G_{M2}$	$\beta$ -D-GalNAc(1 $\rightarrow$ 4)- $\beta$ -D-Gal(1 $\rightarrow$ 4)- $\beta$ -D-Glc(1 $\rightarrow$ 1)- $\left(\frac{3}{2}\alpha\right)$ -ceramidă NeuAc
Ganglioziid $G_{M1}$	$\beta$ -D-Gal(1 $\rightarrow$ 3)- $\beta$ -D-GalNAc(1 $\rightarrow$ 4)- $\beta$ -D-Gal(1 $\rightarrow$ 4)- - $\beta$ -D-Glc(1 $\rightarrow$ 1)-ceramida $\left(\frac{3}{2}\alpha\right)$ NeuAc
Ganglioziid $G_{D1a}$	$\alpha$ NeuAc(2 $\rightarrow$ 3)- $\beta$ -D-Gal(1 $\rightarrow$ 3)- $\beta$ -D-GalNAc(1 $\rightarrow$ 4)- - $\beta$ -D-Gal(1 $\rightarrow$ 4)- $\beta$ -D-Glc(1 $\rightarrow$ 1)-ceramida

tesuturile animale (creier) și unele microorganisme au fost izolate glicolipide numite glicozildiacylgliceroli și sulfoglicozildiacylgliceroli, în care componentul glucidic poate fi D-galactoză, D-glucoză, D-manoză etc. Astfel,  $\beta$ -monogalactozildiacylglicerolul (fig. 2.10) a fost descoperit în plante și în creier, iar 6-sulfo-6-deoxi- $\alpha$ -glucozildiacylglicerolul (fig. 2.10) a fost identificat în cloroplastele plantelor și cromatoforii bacteriilor fotosintetizante.

Aici poate  
să se lege  
încă o mo-  
leculă de  
galactoză



$\beta$ -Galactozildiacylglicerol



6-Sulfo-6-deoxi- $\alpha$ -glucosyl-  
diacylglicerol (6-sulfochi-  
novozildiacylglicerol)

Fig. 2.10. Structura unor glicozil-  
gliceride

În plante se întâlnesc și diglicozildiacylgliceroli. Rolul biologic al glicozilgliceridelor încă nu este precizat.

### 3. AMINOACIZI SI PEPTIDE

#### 3.1. AMINOACIZI

Aminoacizii (AA) sînt derivați ai acizilor carboxilici, la care unul sau doi atomi de hidrogen în radicalul hidrocarbonat au fost substituiți cu grupa amino ( $-NH_2$ ).

În regnul animal și vegetal se cunosc peste 150 de aminoacizi care există atât liberi cît și în compoziția substanțelor complexe. Aminoacizii identificați în proteine conțin grupele carboxil și amino la același atom de carbon, care se numește C- $\alpha$  (tabelul 3.1). Aminoacizii care se află în stare liberă sau sînt componenții diferitelor biomolecule, altele decît proteinele, pot avea grupa amino în pozițiile  $\beta$ ,  $\gamma$  etc.

3.1.1. Structura chimică a principalilor aminoacizi din proteine. După structura lor chimică aminoacizii se clasifică în aminoacizi alifatici, aromatici și heterociclici. Formulele structurale ale  $\alpha$ -aminoacizilor, care intră în compoziția proteinelor, se indică în tabelul 3.1.

Din tabelul 3.1 se observă că 7 aminoacizi conțin radicali R care la pH fiziologic pot purta sarcini negative sau pozitive. Grupele carboxilice  $\beta$  și ale acizilor aspartic și glutamic, de asemenea, grupa fenolică a tirozinei și grupa  $-SH$  a cisteinei pot disocia, rezultînd formele anionice corespunzătoare. Grupa  $\epsilon-NH_2$  a lizinei, grupa guanidinică a argininei și inelul imidazolic al histidinei se protonează cu formarea cationilor respectivi. Prolina diferă de ceilalți aminoacizi din setul menționat prin grupa amino secundară conținută. De aceea, prolina uneori se numește iminoacid.

Aminoacizii aromatici (fenilalanina, tirozina și triptofanul) conferă proteinelor proprietatea de a absorbi radiațiile UV cu maximum între 275-285 nm. Pe această proprietate a proteinelor se bazează determinarea lor spectrofotometrică.

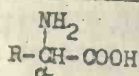
O particularitate caracteristică a cisteinei constă în capacitatea ei de a se oxida ușor prin pierderea atomului de H de la grupa  $-SH$ . Prin oxidarea a două molecule de cisteină rezultă aminoacidul numit cistină, care conține o legătură disulfidică (fig. 3.1). Legătura disulfidică se poate stabili între resturile de cisteină din același lanț polipeptidic sau din două lanțuri adiacente. În proteine, de obicei, predomină cistina.



Tabelul 3.1.  $\alpha$ -Aminoacizi prezenți în compoziția proteinelor

Denumirea uzuală și sistematică	Prescurtarea denumirii	Structura	Caracterul radicalului R
1	2	3	4

$\alpha$ -Aminoacid



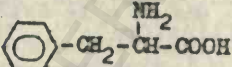
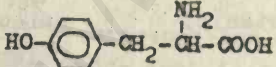
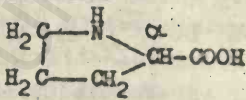
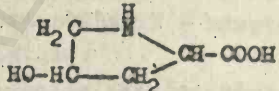
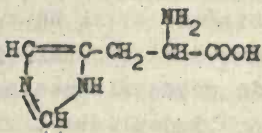
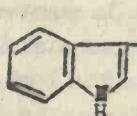
1. Acizi monoaminomonocarboxilici

Glicocol sau glicină (acid $\alpha$ -aminoacetic)	Gly, G	$\begin{array}{c} \text{NH}_2 \\   \\ \text{H}-\text{CH}-\text{COOH} \end{array}$	nepolar
$\alpha$ -Alanina (acid $\alpha$ -aminopropi- onic)	Ala, A	$\begin{array}{c} \text{NH}_2 \\   \\ \text{H}_3\text{C}-\text{CH}-\text{COOH} \end{array}$	nepolar
Valina (acid $\alpha$ -amino- izovalerianic)	Val, V	$\begin{array}{c} \text{H}_3\text{C} \quad \text{NH}_2 \\   \quad   \\ \text{H}_3\text{C}-\text{CH}-\text{CH}-\text{COOH} \end{array}$	nepolar
Leucina (acid $\alpha$ -amino- izocaproic)	Leu, L	$\begin{array}{c} \text{CH}_3 \quad \text{NH}_2 \\   \quad   \\ \text{H}_3\text{C}-\text{CH}-\text{CH}_2-\text{CH}-\text{COOH} \end{array}$	nepolar
Izoleucina (acid $\alpha$ - amino- $\beta$ -metil- valerianic)	Ile, I	$\begin{array}{c} \text{H}_3\text{C} \quad \text{NH}_2 \\   \quad   \\ \text{H}_3\text{C}-\text{CH}_2-\text{CH}-\text{CH}-\text{COOH} \end{array}$	
Serina (acid $\alpha$ -amino- - $\beta$ -hidroxipropionic)	Ser, S	$\begin{array}{c} \text{NH}_2 \\   \\ \text{HO}-\text{CH}_2-\text{CH}-\text{COOH} \end{array}$	polar
Treonina (acid $\alpha$ -amino- - $\beta$ -hidroxibutiric)	Thr, T	$\begin{array}{c} \text{OH} \quad \text{NH}_2 \\   \quad   \\ \text{H}_3\text{C}-\text{CH}-\text{CH}-\text{COOH} \end{array}$	neionic polar
Cisteina (acid $\alpha$ -amino- - $\beta$ -tiopropionic)	Cys, C	$\begin{array}{c} \text{NH}_2 \\   \\ \text{HS}-\text{CH}_2-\text{CH}-\text{COOH} \end{array}$	ionic
Metionina (acid $\gamma$ -metil- tio- $\alpha$ -aminobutiric)	Met, M	$\begin{array}{c} \text{NH}_2 \\   \\ \text{H}_3\text{C}-\text{S}-\text{CH}_2-\text{CH}_2-\text{CH}-\text{COOH} \end{array}$	nepolar

2. Acizi monoaminodicarboxilici

Acid aspartic (acid $\alpha$ -aminosuccinic)	Asp, D	$\begin{array}{c} \text{NH}_2 \\   \\ \text{HOOC}-\text{CH}_2-\text{CH}-\text{COOH} \end{array}$	ionic
Acid glutamic (acid $\alpha$ -aminoglutaric)	Glu, E	$\begin{array}{c} \text{NH}_2 \\   \\ \text{HOOC}-\text{CH}_2-\text{CH}_2-\text{CH}-\text{COOH} \end{array}$	ionic
Asparagina ( $\beta$ -amida acidului aspartic)	Asn, N	$\begin{array}{c} \text{O} \quad \text{NH}_2 \\    \quad   \\ \text{H}_2\text{N}-\text{C}-\text{CH}_2-\text{CH}-\text{COOH} \end{array}$	polar neionic
Glutamina ( $\gamma$ -amida acidului glutamic)	Gln, Q	$\begin{array}{c} \text{O} \quad \text{NH}_2 \\    \quad   \\ \text{H}_2\text{N}-\text{C}-\text{CH}_2-\text{CH}_2-\text{CH}-\text{COOH} \end{array}$	polar neionic

Tabelul 3.1 (continuare)

1	2	3	4
<b>3. Acizi diaminomonocarboxilici</b>			
Lizina (acid $\alpha, \epsilon$ -di-aminocaproic)	Lys, K	$\text{H}_2\text{N}-\text{CH}_2-\text{CH}_2-\text{CH}_2-\text{CH}_2-\overset{\text{NH}_2}{\underset{ }{\text{CH}}}-\text{COOH}$	ionie
Hidroxilizina* (A fost izolată din collagen)	Lys-OH	$\text{H}_2\text{N}-\text{CH}_2-\overset{\text{OH}}{\underset{ }{\text{CH}}}-\text{CH}_2-\text{CH}_2-\overset{\text{NH}_2}{\underset{ }{\text{CH}}}-\text{COOH}$	
Arginina (acid $\alpha$ -amino- $\gamma$ -guanidinvalerianic)	Arg, R	$\text{H}_2\text{N}-\overset{\text{NH}}{\underset{  }{\text{C}}}-\text{NH}-\text{CH}_2-\text{CH}_2-\text{CH}_2-\overset{\text{NH}_2}{\underset{ }{\text{CH}}}-\text{COOH}$	ionie
<b>4. Aminoacizi aromatici</b>			
Fenilalanina (acid $\alpha$ -amino- $\beta$ -fenil-propionic)	Phe, F		nepolar
Tirozina (acid $\alpha$ -amino- $\beta$ -(p-hidroxifenil)-propionic)	Tyr, Y		ionie
<b>5. Aminoacizi heterociclici</b>			
Prolina (acid pirolidin- $\alpha$ -carboxilic)	Pro, P		nepolar
Hidroxirolina* (Este prezentă în collagen)	Pro-OH		
Histidina (acid $\alpha$ -amino- $\beta$ -imidazolil-propionic)	His, H		ionie
Triptofan (acid $\alpha$ -amino- $\beta$ -indolil-propionic)	Trp, W		nepolar

\*Cu excepția hidroxilizinei și hidroxiprolinei care sînt încorporate în lanțurile peptidice sub formă de lizină și prolină, ulterior avînd loc hidroxilarea acestora, pentru toți aminoacizii menționați în tabelul 3.1 există ARN de transfer specifici. Încătenarea aminoacizilor în proteine este controlată genetic.



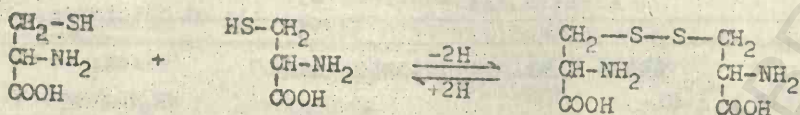


Fig.3.1. Conversia oxidativă a cisteinei în cistină.

3.1.2. Aminoacizi naturali neproteinici. Pe lângă aminoacizii identificați în compoziția proteinelor, există numeroși alți aminoacizi care, în stare liberă sau legată, se întâlnesc în diferite țesuturi animale și vegetale. În fig.3.2 se dau câteva exemple de asemenea aminoacizi. Unii din acești aminoacizi joacă rolul de pre-

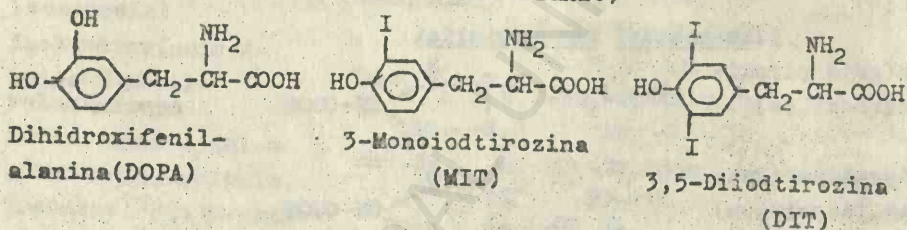
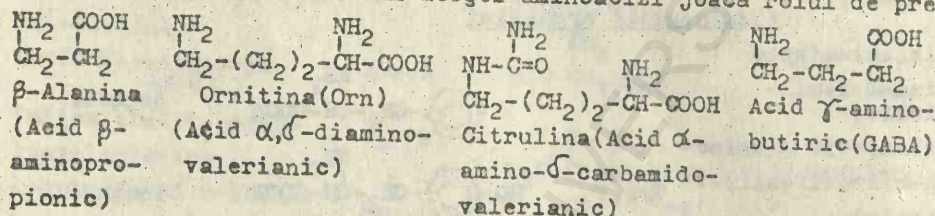


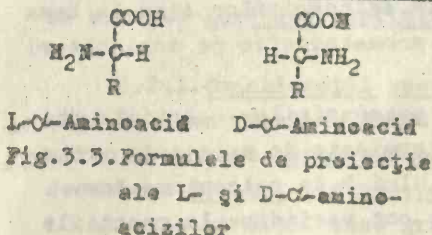
Fig.3.2. Exemple de aminoacizi care nu se întâlnesc în proteine.

cursori (β-alanina, MIT, DIT) sau intermediari (Orn, citrulina, homocisteina, homoserina) în procesele metabolice. Alți aminoacizi (GABA) apar sub formă liberă, îndeplinind funcții fiziologice precise.

Aminoacizii conținuți în bacterii, ciuperci și plantele superioare se disting printr-o mare diversitate, unii având o structură particulară. Între aminoacizii plantelor există reprezentanți toxici (canavanina, acidul djencolic, β-cianalanina) pentru alte organisme.

3.1.3. Stereochimia aminoacizilor. Cu excepția glicocolului, toți aminoacizii naturali manifestă activitate optică, întrucât atomul de C-α din molecula lor este asimetric. În funcție de dispunerea spațială a grupei -NH<sub>2</sub> față de atomul de C-α, aminoacizii

posedă două configurații stereice. Toți aminoacizii care au aceeași configurație la atomul de carbon  $\alpha$  ca și alchida L-glicerică (vezi fig.1.2) se numesc L-aminoacizi (fig.3.3). Formele enantiomere ale L-aminoacizilor sînt D-aminoacizii (fig.3.3). Apartenența unui amino-



acid la seria D sau L arată exclusiv configurația sterică a moleculei respective, nu însă și sensul rotației optice. Aminoacizii din seria sterică D și L pot fi dextrogiri(+) sau levogiri(-). Mai există și o formă optic inactivă,

numită racemic care este un amestec echimolar de D- și L-stereoisomeri și se notează cu simbolul DL.

Insemnătatea biologică a L- și D-aminoacizilor este diferită. Toți aminoacizii care intră în constituția proteinelor sau se găsesc liberi în animale și plante aparțin seriei L. În natură, D-aminoacizii se descoperă numai în unele microorganisme (pereți celulari, antibiotice peptidice) și în tumorile maligne. Se poate considera că D-aminoacizii nu sînt asimilați de animale și că, întrucît sistemele enzimactice ale acestora prezintă o adaptare specifică pentru metabolizarea L-aminoacizilor.

3.1.4. Proprietățile acido-bazice ale aminoacizilor. Aminoacizii conținînd în molecula lor o grupă acidă (-COOH) și una bazică (-NH<sub>2</sub>) manifestă caracter amfoter, adică pot funcționa ca acizi slabi sau baze slabe. Atît în soluție cît și în stare cristalizată, aminoacizii există predominant sub formă de ioni dipolari, numiți amfioni (zwitterioni). Stările de ionizare ale unui aminoacid în soluție apasă variază cu pH (fig.3.4). Sub acțiunea curentului electric formele cationice și anionice ale aminoacizilor se vor depla-

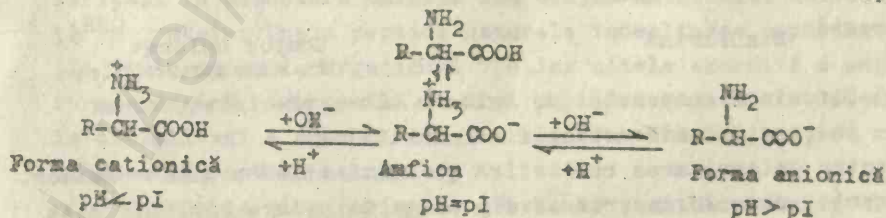


Fig.3.4. Dependența stării de ionizare a unui aminoacid de pH.



sa spre catod, respectiv anod. Pentru fiecare aminoacid există o valoare a pH-ului la care migrarea în câmpul electric nu se produce. Acest pH la care numărul sarcinilor pozitive este egal cu cel al sarcinilor negative din molecula aminoacizilor se numește punct izoelectric (pI). Aceste proprietăți ale aminoacizilor stau la baza separării lor prin electroforeză sau cromatografie pe schimbători de ioni.

3.1.5. Proprietățile chimice ale aminoacizilor. Reacțiile chimice specifice aminoacizilor sînt determinate de existența grupelor  $-COOH$  și  $-NH_2$ , precum și a radicalului R în moleculele lor.

Grupele  $\alpha-COOH$  ale aminoacizilor pot participa la reacțiile binecunoscute de esterificare, amidare, decarboxilare, reducere cu  $LiBH_4$  etc.

Grupa  $\alpha-NH_2$  în aminoacizi se comportă ca și grupa aminică în aminele primare, reacționînd cu acidul azotos, aldehydele, clorurile și anhidridele acide. Grupa  $\alpha-NH_2$  în aminoacizi prezintă și unele reacții caracteristice: reacția cu clorocarbonatul de benzil ( $C_6H_5-CH_2-O-C(=O)Cl$ ), reacția cu cianatul ( $CNO^-$ ) etc.

În unele reacții ale aminoacizilor participă concomitent ambele grupe funcționale carboxil și amino. Din această serie foarte importante sînt reacția cu ninhidrină și reacția de formare a legăturilor peptidice.

Prin încălzirea unui echivalent de aminoacid cu doi echivalenți de ninhidrină se formează un produs puternic colorat în roșu-violet sau purpur-albastru (fig. 3.5). Această reacție se utilizează

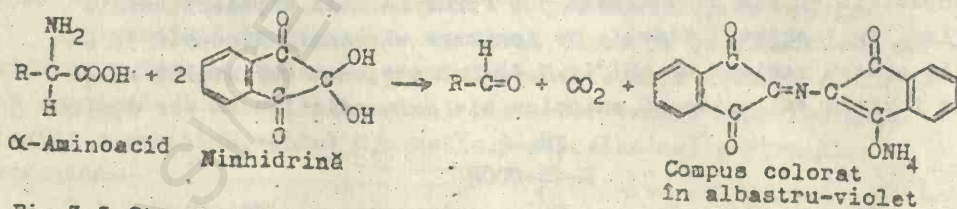


Fig. 3.5. Structura compusului de culoare albastră-violet, format în reacția aminoacidului cu ninhidrina.


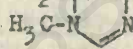
larg pentru determinarea calitativă și cantitativă a aminoacizilor.

Reacția cea mai importantă din punct de vedere biologic este reacția între grupa carboxil a unui aminoacid și grupa amino a





Tabelul 3.2. Citeva peptide naturale

Denumirea uzuală și sistematică	Structura chimică	Indicarea pres- curtată a structurii
Carnosina( $\beta$ -Alanil- -L-histidina)	$\text{H}_2\text{N}-\text{CH}_2-\text{CH}_2-\overset{\text{O}}{\parallel}\text{C}-\underset{\text{H}}{\text{N}}-\underset{\text{COOH}}{\text{CH}}-\text{CH}_2-$ 	$\text{H}_2\text{N}-\beta\text{-Ala.His}-\text{COOH}$
Anserina( $\beta$ -Alanil- N-metil-L-histidina)	$\text{H}_2\text{N}-\text{CH}_2-\text{CH}_2-\overset{\text{O}}{\parallel}\text{C}-\underset{\text{H}}{\text{N}}-\underset{\text{COOH}}{\text{CH}}-\text{CH}_2-$ 	
Glutationul( $\gamma$ -L-Glu- tamil-L-cisteinil- -glicocol)	$\text{H}_2\text{N}-\underset{\text{H}}{\underset{\text{COOH}}{\text{C}}}-\text{CH}_2-\text{CH}_2-\overset{\text{O}}{\parallel}\text{C}-\underset{\text{H}}{\text{N}}-\underset{\text{H}}{\underset{\text{O}}{\text{C}}}-\underset{\text{H}}{\underset{\text{CH}_2-\text{SH}}{\text{C}}}-\underset{\text{H}}{\text{C}}-\text{CH}_2-\text{COOH}$	$\text{H}_2\text{N}-\text{Glu.Cys.Gly}-\text{COOH}$
Gramicidina S	$\begin{array}{ccccccc} \text{L-Val} & \leftarrow & \text{L-Orn} & \leftarrow & \text{L-Leu} & \leftarrow & \text{D-Phe} & \leftarrow & \text{L-Pro} \\ \downarrow & & & & & & & & \uparrow \\ \text{L-Pro} & \rightarrow & \text{D-Phe} & \rightarrow & \text{L-Leu} & \rightarrow & \text{L-Orn} & \rightarrow & \text{L-Val} \end{array}$	

oratelor. Conținutul acestor dipeptide depinde de natura mușchiului și specia animală. Rolul fiziologic al carnosinei și anserinei nu este elucidat. Ele funcționează ca sisteme tampon, stabilizează activitatea unor enzime, influențează diferite procese biochimice din țesutul muscular (glicoliza, fosforilarea oxidativă etc.).

Glutationul (G.SH) este o tripeptidă răspândită în majoritatea celulelor animale și vegetale. Enzima glutathion-reductaza (EC 1.6.4.2) catalizează oxidarea glutathionului (forma tiolică) în forma disulfidică, cunoscută ca glutathion oxidat:  $\text{G.SH} + \text{G.SH} \rightleftharpoons \text{G.S-S.G} + 2\text{H}^+$ . Ambele forme ale glutathionului participă la transferul hidrogenului în diferite sisteme de oxidoreducere. Funcția biochimică cea mai importantă a glutathionului constă în protejarea contra oxidării a grupelor -SH din moleculele enzimelor tiolice.

Un mare interes prezintă, evident, peptidele cu activitate antimicrobiană: gramicidina S, polimixinele (circulinele), bacitracinele etc. care conțin diferiți D-aminoacizi. În organismul animal se întâlnesc multe peptide cu activitate hormonală.

#### 4. PROTEINE

Proteinele și acizii nucleici sînt cei mai importanți componenți chimici ai materiei vii. Oriunde există viață pe pămînt, ea este indisolubil legată de proteine și acizi nucleici.

Proteinele îndeplinesc multe funcții importante în organismul viu. Proteinele, împreună cu lipidele și glucidele, reprezintă suportul chimic structural al tuturor formațiunilor morfologice evidențiate în celulele și organele animalelor și plantelor și în microorganisme. În acest caz, proteinele au funcție structurală (rol plastic). Numeroase proteine joacă rolul de catalizatori ai reacțiilor chimice în sistemele biologice. Aceste proteine se numesc enzime. Funcție catalitică sau enzimatică în organismul viu posedă numai proteinele. Diferite proteine intră în compoziția mușchilor și participă la fenomenul de contractie musculară, asigurînd toate formele de mișcare mecanică, inclusiv activitatea plămînilor, inimii, peristaltismul tractului gastro-intestinal, deplasarea viețuitoarelor în spațiu etc. Datorită proteinelor cu funcții transportoare în organism se realizează transportul unor substanțe micromoleculare și al ionilor anorganici.

Sub formă de anticorpi, proteinele apără organismul împotriva substanțelor străine și celulelor provenite din alte organisme. Această reacție de apărare a organismului viu poartă numele de imunitate. Unele proteine sau polipeptide pot acționa ca hormoni, participînd la reglarea proceselor biochimice.

Diferențierea, creșterea, dezvoltarea, reproducerea și alte însușiri ale viului depind de proteine specifice.

Prin urmare, proteinele și derivații lor joacă un rol central în toate procesele și fenomenele vieții. Datele biochimiei contemporane constituie o confirmare strălucită a ideilor materialismului dialectic în domeniul cunoașterii naturii.

Diversitatea funcțiilor îndeplinite de proteine reflectă structura chimică deosebit de complexă și înaltul grad de specializare ale acestor biopolimeri.

##### 4.1. STRUCTURA PROTEINELOR

Proteinele sînt polimeri, mai exact copolimeri liniari, în structura cărora intră ca unități monomere  $\alpha$ -aminoacizii. În moleculele



proteinelor resturile de aminoacizi se unesc covalent unul cu altul prin intermediul legăturilor peptidice (amidice), formând lanțuri (catene) polipeptidice neramificate. Un lanț polipeptidic constă dintr-o „coloană vertebrală” în care se repetă periodic legătura peptidică și o parte variabilă datorată radicalilor laterali distinctivi ai aminoacizilor constituenți (fig. 4.1).

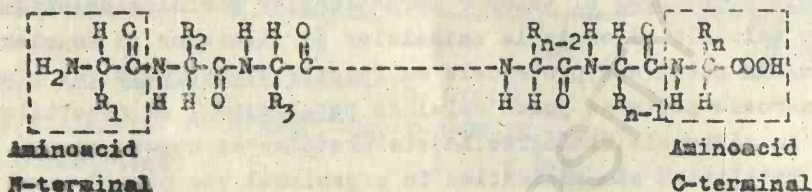


Fig. 4.1. Formula structurală a unei polipeptide.

Macromoleculele proteinelor pot fi alcătuite din unul sau câteva lanțuri polipeptidice identice sau diferite. De exemplu, ribonucleasa conține un singur lanț polipeptidic, iar molecula hemoglobinei este constituită din 4 lanțuri polipeptidice care pot fi de două tipuri. Lanțurile polipeptidice ale proteinelor oligomere sînt unite unul cu altul prin legături intercatenare covalente și necovalente. O legătură covalentă intercatenară tipică este legătura disulfidică care se formează prin oxidarea resturilor de cisteină din două lanțuri adiacente (fig. 3.1). În setul legăturilor intercatenare necovalente se includ: a) punțile de hidrogen între funcțiile  $>\text{C}=\text{O}$  și  $>\text{NH}$  ale legăturilor peptidice sau între grupele hidrofile ale resturilor de aminoacizi; b) legăturile ionice între  $-\text{COOH}$  liberi ai acizilor monoaminodicarboxilici și grupele  $-\text{NH}_2$  libere din molecula acizilor diaminomonocarboxilici; c) legături nepolare (hidrofobe) prin forțe van der Waals între resturile hidrocarbonate ale aminoacizilor etc.

4.1.1. Compoziția proteinelor în aminoacizi. Compoziția aminoacidică a unei proteine precizează numărul și proporția diferiților aminoacizi în macromolecula proteinică.

Pentru stabilirea compoziției în aminoacizi a proteinelor, acestea se supun hidrolizei acide, alcaline sau enzimatică. În amestecul de aminoacizi obținut prin hidroliza proteinei se determină cantitativ fiecare aminoacid, utilizînd cromatografia pe schimbători de ioni, gaz-cromatografia etc.

Determinarea aminoacizilor din molecula proteică a arătat, că diverse proteine se deosebesc radical după conținutul lor în aminoacizi. Într-o serie de proteine unii aminoacizi (ca metionina și triptofanul) pot lipsi sau se găsesc în cantități neglijabile, iar alți aminoacizi (alanina și leucina) în cantități foarte mari. Cunoașterea compoziției în aminoacizi a moleculelor proteice este foarte importantă pentru aprecierea reactivității chimice și stabilirea valorii biologice (nutritive) a proteinelor.

4.1.2. Structura primară a proteinelor. Cercetările biochimice moderne au relevat că proteinele se deosebesc între ele atât prin compoziție cât și succesiunea aminoacizilor.

Succesiunea sau secvența de unire a aminoacizilor prin legături peptidice în molecula proteică reprezintă structura primară a proteinelor, denumită adesea și structură covalentă. Secvența resturilor de aminoacizi în molecula proteinelor este determinată genetic.

Cu ajutorul difracției de raze X s-a descoperit că lungimea legăturii C-N în peptide este mult mai mică decât în alte combinații. Datele experimentale indică că legătura peptidică  $-CO-NH-$  constituie un sistem simplu conjugat, în care conjugarea se realizează între perechea de electroni  $\pi$  ai grupei  $>C=O$  și perechea de electroni neparticipanți ai atomului de N vecin. Repartizarea celor 4 electroni mobili în legătura peptidică poate fi imaginată prin două stări de rezonanță I și II, care pot fi redată global prin formula III (fig. 4.2). În urma delocalizării electronilor, legătura peptidică

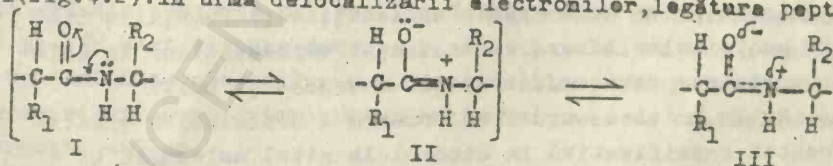


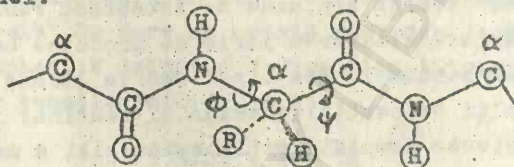
Fig. 4.2. Caracterul parțial de dublă legătură a grupei peptidice.

manifestă un caracter pronunțat de legătură dublă. Fenomenul de conjugare determină, pe de o parte, coplanaritatea legăturii peptidice, adică atomii care formează scheletul ei se găsesc în același plan. Pe de altă parte, datorită caracterului parțial de legătură dublă, este posibilă o izomerie cis-trans a legăturii peptidice. În proteine predomină configurația trans (fig. 4.3), întrucât aceasta este mai



puțin îngreunată steric decât forma cis, care se formează cel mai adesea la atomul de N al prolinei.

Fig.4.3. Configurația trans a legăturii peptidice și unghiurile de rotație în jurul legăturilor  $C_{\alpha}-N$  și  $C_{\alpha}-C$  într-un lanț peptidic.



Pe baza celor menționate se poate considera că lanțul polipeptidic este format din unități peptidice plane, unite între ele prin legături  $C_{\alpha}-N$  și  $C_{\alpha}-C$ , în jurul cărora este posibilă rotirea radicalilor laterali R ai aminoacizilor constituenți. Rotirea în jurul acestor legături se desemnează prin unghiurile  $\phi$  și  $\psi$  (fig.

4.3) Elucidarea structurii primare a proteinelor constituie o sarcină extrem de complexă, care reclamă tehnici deosebit de laborioase și de mare finețe. Această direcție actuală de cercetare biochimică prezintă o importanță teoretică și practică excepțională. Datele experimentale arată că structura primară a proteinelor condiționează diversitatea și specificitatea acestora. Fiecare specie de animale și plante posedă proteinele sale proprii, specifice. La același organism apar diferențe între proteinele organelor, iar în celulă găsim deosebiri chiar între proteinele organelor. Specificitatea proteinelor și capacitatea organismelor vii de a sintetiza în succesiunea de generații aceleași proteine specifice explică diferențierea speciilor de plante și animale. Apeși, secvența aminoacizilor determină proprietățile și funcțiile biologice ale proteinelor. Alterarea secvenței aminoacizilor în moleculele de proteine poate cauza funcții anormale și boli.

Cercetările privind structura primară a proteinelor constituie o treaptă semnificativă în studiul la nivel molecular al procesului de evoluție a speciilor.

**4.1.3. Conformația proteinelor.** Proteinele în stare nativă posedă o orientare spațială tridimensională caracteristică care se numește conformație. Noțiunea de conformație implică, pe lângă structura primară, niveluri de organizare de ordin mai superior: structura secundară, structura terțiară și structura cuaternară.

Structura secundară a proteinelor. Posibilitatea de rotație a radicalilor de aminoacizi în jurul axelor de legătură C $\alpha$ -C și C $\alpha$ -N din lanțul polipeptidic favorizează apariția unei structuri spațiale specifice a macromoleculelor proteinice, cunoscută sub numele de structura secundară a proteinelor. Structura secundară a proteinelor este stabilizată de punți de hidrogen care se formează intracatenar sau intercatenar între grupele carbonilice și iminice ale legăturilor peptidice.

Cea mai răspândită variantă a structurii secundare a lanțurilor polipeptidice este  $\alpha$ -helixul, propus de L. Pauling și R. Corey (1951) și confirmat prin analiza cu raze X a unor proteine obținute în stare cristalină.

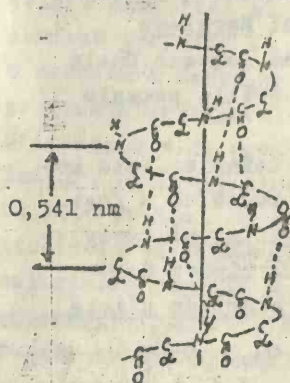


Fig.4.4. Modelul general al  $\alpha$ -helixului.

Ne putem imagina că  $\alpha$ -helixul ia naștere prin înfășurarea elicoidală (spiralată) a lanțului polipeptidic pe suprafața unui cilindru ipotetic (fig.4.4). Fiecare tură (spiră) a  $\alpha$ -helixului este alcătuită din 3,6 resturi de aminoacizi. Distanța între ture de-a lungul axei  $\alpha$ -helixului este egală cu 0,541 nm. Diametrul  $\alpha$ -helixului este de 0,101 nm.

Structura în  $\alpha$ -helix este stabilizată prin punți de hidrogen intracatenare între grupele  $>C=O$  și  $>NH$  ale legăturilor peptidice. Fiecare grupă  $>C=O$  formează o legătură de hidrogen cu cea de a patra

grupă  $>NH$  din secvența polipeptidică. Legăturile de hidrogen între  $>C=O$  și  $>NH$  sînt dispuse aproape perfect paralel cu axa  $\alpha$ -helixului. Radicalii aminoacizilor componenți ai lanțului polipeptidic sînt orientați spre exteriorul  $\alpha$ -helixului, ceea ce condiționează interacțiunea lor.

În funcție de direcția de spiralare a lanțului polipeptidic, teoretic poate să existe un  $\alpha$ -helix de dreapta și un  $\alpha$ -helix de stînga. I. proteinele naturale formate din L-aminoacizi predomină  $\alpha$ -helixul de dreapta care este mai stabil energetic.

Studiile de electronmicroscopie au arătat că moleculele unor proteine au un diametru ce depășește valoarea caracteristică pentru  $\alpha$ -helix. Aceasta se datorează faptului că proteinele respective



sint alcătuite din mai multe  $\alpha$ -helixuri care se răsucesc unul în jurul celorlalte, la fel ca firele dintr-un cablu. De exemplu,  $\alpha$ -keratina din păr, lână și piele poate să conțină 3-7  $\alpha$ -helixuri, orientate în aceeași direcție și stabilizate prin legături -S-S- între resturile de cisteină dispuse în lanțurile polipeptidice vecine. În general, proteinele native nu conțin o structură elicoidală totală, aceasta depinzând de natura și succesiunea aminoacizilor din lanțul polipeptidic. Astfel, prezența prolinei, hidroxiprolinei și glicocolului în anumite zone ale lanțului polipeptidic determină întreruperea structurii elicoidale și apariția unor regiuni neorganizate, torsionate întimplător.

O ipoteză interesantă asupra structurii secundare a proteinelor a fost emisă încă în 1935-1936 de profesorul Haralamb Vasiliu, ctitorul chimiei agricole în Universitatea ieșeană. Unele din trăsăturile acestei ipoteze se regăsesc în teoriile actuale referitoare la structura proteinelor.

O altă variantă a structurii secundare a proteinelor este modelul "straturilor pliate" sau  $\beta$ -structura ( $\beta$  din cauză că a fost elucidată după  $\alpha$ -helix), propusă, de asemenea, de Pauling și Corey, în același an. În proteine au fost descoperite două tipuri de  $\beta$ -structură (fig. 4.5). Unul din ele, numit modelul straturilor pliate

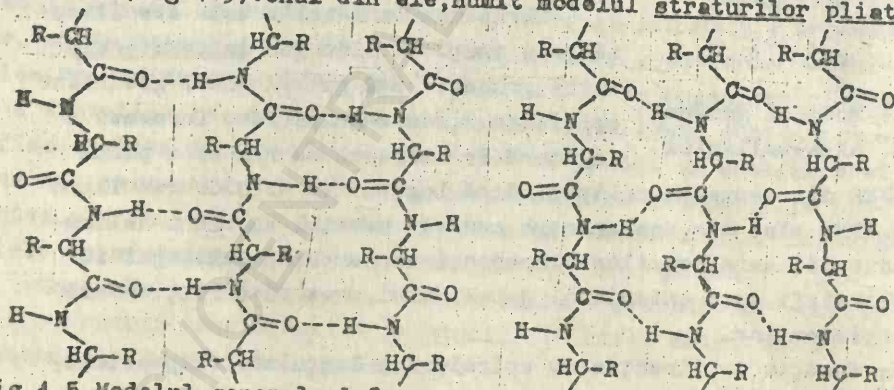


Fig.4.5. Modelul general al  $\beta$ -structurii. La stînga - modelul straturilor pliate antiparalele, caracteristic pentru fibroina din mătase; la dreapta - modelul straturilor pliate paralele, specific  $\beta$ -keratinei din păr, unghii, pene.

antiparalele, este format din lanțuri polipeptidice întinse în for-

mă de zig-zag, ale căror grupe  $\text{NH}_2$ -terminală și  $\text{COOH}$ -terminal sînt orientate în direcții opuse. Al doilea model al  $\beta$ -structurii, modelul straturilor pliate paralele este alcătuit din lanțuri polipeptidice cu aceeași orientare. Ambele tipuri de  $\beta$ -structură sînt stabilizate prin punți de hidrogen intercatenare între grupele  $\text{C=O}$  și  $\text{>NH}$  ale legăturilor peptidice din lanțurile polipeptidice adiacente. Unii aminoacizi (acidul glutamic, prolina, asparagina, histidina, serina și lizina) destabilizează structura straturilor pliate.

În organismul animalelor se găsește o cantitate mare de collagen (circa  $1/3$  din totalul proteinelor) care este componentul proteic principal al oaselor, cartilagiilor, tendoanelor, pielii etc. Această proteină se caracterizează printr-o rigiditate extremă și o structură unică, condiționată de cantitatea mare de glicocol (33%), prolina + hidroxiprolina (21%) și alanina (11%). Unitatea structurală principală a collagenului este tropocolagenul, care constă din trei lanțuri polipeptidice cu aceeași dimensiune, fiecare conținând cîte 1000 resturi de aminoacizi. Cele trei lanțuri polipeptidice elicoidale se răsucesc fiecare în jurul celorlalte formînd un triplu helix sau superhelix (fig. 4.6). Ansamblul astfel format este menținut prin legături de hidrogen intercatenare orientate perpendicular pe axa longitudinală a moleculei de tropocolagen.



Fig. 4.6. Modelul structurii superelicoidale a tropocolagenului.

### Structura terțiară a proteinelor.

Prin structura terțiară a proteinelor se înțelege replierea și înfășurarea segmentelor elicoidale și neelicoidale ale lanțului polipeptidic într-o organizare spațială complexă sub formă de ghem sau globulă. Structura terțiară a proteinelor se constituie într-un sistem stabil datorită interacțiunilor hidrofobe între radicalii laterali ai aminoacizilor, legăturilor de hidrogen, legăturilor ionice și legăturilor disulfidice. În acest mod, formarea structurii globulare native specifice pentru o proteină dată este un proces cooperant, bazat pe diferite tipuri de interacțiuni, predominant necovalente.



Printre primele proteine a căror structură terțiară a fost descifrată se află mioglobina. Această proteină se găsește în mușchii scheletici unde are rol în transportul și depozitarea  $O_2$ . Ea este deosebit de abundentă la mamiferele acvatice (balenă, focă și morskă). Molecula mioglobinei, constituită dintr-un lanț polipeptidic și hem, prezintă structura terțiară redată în fig. 4.7.



Fig. 4.7. Structura terțiară a mioglobinei. Cu cifre se indică fiecare al zecelea aminoacid. Discul reprezintă molecula de hem.

Structura terțiară a proteinelor determină activitatea și funcțiile lor în organismul viu.

4.1.3.3. Structura cuaternară a proteinelor. Structura cuaternară reprezintă nivelul de organizare

cel mai înalt al proteinelor și este rezultatul asocierii a două sau mai multe lanțuri polipeptidice cu structură terțiară într-un ansamblu sau agregat complex și compact. Proteinele formate din mai multe lanțuri (catene) polipeptidice se numesc proteine oligomere, iar catenele care le alcătuiesc protomeri sau monomeri.

Structura cuaternară a proteinelor poate fi stabilizată îndeosebi de legăturile ionice cu interacțiuni electrostatice puternice și legăturile de hidrogen.

În natură se cunosc multe proteine oligomere. Ca exemplu de proteină cu structură terțiară și cuaternară precizată poate servi hemoglobina (Hb). Molecula Hb este alcătuită din patru monomeri, respectiv din patru catene polipeptidice, fiecare fiind cuplată cu restul de hem (fig. 12.20).

Structura cuaternară a proteinelor se află la baza activităților lor biologice. De exemplu, asocierea miozinei și actinei conduce la formarea actomiozinei care este proteina contractilă a fibrei musculare. Apoi, structura cuaternară determină funcțiile catalitice ale enzimelor construite din mai multe lanțuri polipeptidice.

În încheiere, să reținem că toate cele patru tipuri de structură ale moleculei proteinice determină proprietățile fizice, chimice și biologice ale proteinelor, de asemenea, interacțiunea dintre acele-

tea și ceilalți compuși chimici din celulă. Structurile proteinelor condiționează aproape toate însușirile biologice ale materiei vii, indiferent de treapta de organizare și locul organismului viu în scara evolutivă.

#### 4.2. Forma moleculelor de proteine.

Proteinele se deosebesc atât după structura internă cât și după forma moleculelor lor. Pe baza diferențelor în structura tridimensională proteinele pot fi împărțite în proteine fibrilare și proteine globulare.

Proteinele fibrilare au aspect filiform, sînt insolubile în apă și îndeplinesc în organism rol de susținere și rezistență mecanică a diferitelor țesuturi. Ca exemple de proteine fibrilare se menționează: keratinele, fibroina, colagenul etc.

Proteinele globulare au formă elipsoidală sau aproape sferică. Toate proteinele globulare sînt solubile în apă și în soluții salin diluate. În celulă proteinele globulare îndeplinesc diferite funcții ca funcția enzimatică, hormonală etc.

Există proteine care au o morfologie a moleculelor intermediară între forma globulară și cea fibrilară. Aparțin acestor proteine miozina din mușchi și fibrinogenul din sânge.

#### 4.3. Proprietățile proteinelor.

4.3.1. Masa moleculară a proteinelor. Proteinele sînt substanțe macromoleculare cu masa moleculară de la cîteva mii pînă la sute de mii și chiar milioane de daltoni. În tabelul 4.1 sînt redat masele moleculare ale unor proteine tipice.

Tabelul 4.1. Masele moleculare ale unor proteine.

Proteină	Masa moleculară	Proteină	Masa moleculară
Insulină (bovină)	5.700	Albumină serică (om)	68.500
Citocrom c (inimă de bovine)	13.370	Hexokinază (drojdie)	102.000
Mioglobină (inimă de cal)	16.900	Catalază (ficat de cal)	221.600
Chimotripsinogen (bovin)	23.200	Fibrinogen (uman)	339.700
$\beta$ -Lactoglobulină (bovină)	35.000	Urează (fasole Jack)	482.700
Hemoglobină (umană)	64.500	Miozină (cod)	524.800

Pentru determinarea masei moleculare a proteinelor se utili-



sează ultracentrifugarea, gel-filtrarea, electroforeza în gel de poliacrilamidă și alte metode.

**4.3.2. Caracterul coloidal al proteinelor.** Prin dizolvarea proteinelor în apă se obțin soluții coloidale. Aceasta înseamnă că macromoleculele proteinice dispersate în soluție au dimensiunile unor particule care nu dializează prin membrane semipermeabile. Proteinele aparțin coloizilor hidrofilii, deci au o mare afinitate pentru apă. Apa legată coloidal cu proteinele nu îngheață la scăderea temperaturii până la  $-100^{\circ}\text{C}$ . Aceasta explică în parte capacitatea unor organisme de a suporta temperaturi foarte coborâte.

**4.3.3. Solubilitatea proteinelor.** Fiecare proteină posedă o solubilitate determinată. Unele proteine se dizolvă ușor în apă și soluții saline, altele numai în soluții de săruri, iar proteinele grupei a treia se dizolvă în amestecul de apă și alcool. Solubilitatea proteinelor în apă depinde de existența grupelor polare hidrofili ( $-\text{COOH}$ ,  $-\text{NH}_2$ ,  $-\text{OH}$ ,  $>\text{C}=\text{O}$ ,  $>\text{N}-\text{H}$ ) la suprafața moleculelor proteinice. Aceste grupe se solvatează datorită fixării moleculelor de apă prin legături de hidrogen, ceea ce conduce la hidratarea macromoleculelor proteinice. Solubilitatea proteinelor depinde considerabil de pH mediului. De obicei, solubilitatea minimă la punctul izoelectric este condiționată de atracțiile electrostatice între moleculele proteinice vecine care au sarcina electrică netă nulă.

Prezența sărurilor în soluție poate mări sau poate micșora solubilitatea proteinelor. La concentrații mici de săruri, solubilitatea multor proteine crește odată cu forța ionică a soluției. În concentrații mari sărurile neutre micșorează solubilitatea proteinelor și determină precipitarea lor din soluții apoase. Acest fenomen numit salifiere se datorește concurenței dintre moleculele sării și macromoleculele proteinice pentru moleculele de apă. Precipitarea proteinelor, deci scăderea hidratării lor se poate efectua și prin adăugarea de solvenți organici (alcool, acetonă) la soluțiile proteinice apoase.

**4.3.4. Denaturarea proteinelor.** Prin denaturarea proteinelor se înțelege modificarea parțială sau totală a conformației lor, fără însă ca structura primară să fie afectată. Denaturarea proteinelor poate fi provocată de factori fizici (căldură, radiații, agitare) sau de diferiți reactivi, ca de exemplu acizii și bazele tari, solvenții

organici, ureea, detergenții etc. Acțiunea agenților denaturanți se exercită asupra legăturilor ce mențin structura secundară, terțiară și cuaternară a moleculelor de proteine. Denaturarea conduce la schimbarea proprietăților fizice și reactivității moleculelor proteice. De cele mai multe ori prin denaturare, proteinele pierd activitatea lor biologică.

Diversele proteine se comportă diferențiat în raport cu agenții denaturanți. Adesea, denaturarea proteinelor este reversibilă.

4.3.5. Proteinele ca electroliți amfoteri. Proteinele, întrucât conțin grupe  $-NH_2$  și  $-COOH$  libere, aparținând aminoacizilor constituenți, pot avea comportare de acid sau bază, în funcție de partenerul cu care reacționează. De aceea proteinele se numesc electroliți amfoteri sau amfoliți.

Capacitatea proteinelor de a disocia ca acizi (în mediul bazic) și ca baze (în mediul acid) condiționează într-un grad însemnat proprietățile fizico-chimice și funcțiile biologice ale acestor biopolimeri. De exemplu, s-a stabilit că viscozitatea, presiunea osmotică, hidratarea și imbibarea proteinelor depind de gradul lor de disociere. Caracterul amfoter al proteinelor se află la baza funcției lor de sisteme tampon, care asigură menținerea constantă a pH lichidelor biologice în organismul animal și vegetal.

Starea de ionizare a proteinelor determină migrarea lor în câmpul electric. Macromoleculele proteice încărcate pozitiv (cationii) sau negativ (anionii) vor migra spre catod și respectiv spre anod. Pe această proprietate se bazează separarea și determinarea cantitativă a proteinelor cu ajutorul electroforezei. La un pH specific pentru fiecare proteină, moleculele ei sînt electric neutre și nu se deplasează sub acțiunea curentului electric. Acest pH se numește punct izoelectric (pI). Valorile pI ale unor proteine sînt redată în tabelul 4.2. Punctul izoelectric al proteinelor depinde

Tabelul 4.2. Punctele izoelectrice ale unor proteine.

Proteina	pI	Proteina	pI
Pepsina	1	Mioglobina	7
$\alpha$ -Cazeina	4,1	Ribonucleaza	7,8
Catalaza	5,6	Chimotripsina	8,1
Hemoglobina	6,7	Citocrom c	9,8-10,1



de numărul și natura grupelor încărcate electric existente în moleculele lor. Molecula proteinică se încarcă pozitiv dacă  $pH < pI$  și negativ la un  $pH > pI$ . Electroneutralitatea moleculelor proteice la  $pI$  crează condițiile pentru distrugerea învelișului lor de hidratare și împreună cu pierderea sarcinii electrice favorizează coagularea proteinelor. Prin aceasta se înțelege apropierea și aglutinarea particulelor proteice, creșterea dimensiunilor acestora și precipitarea lor.

Ca amfoliți, proteinele leagă atât cationii cât și anionii. Fixarea specifică de către proteine a unor ioni mici, de exemplu  $Ca^{2+}$ , joacă un rol important în procesele fiziologice. Unele substanțe organice (acizii tricloracetic, picric) și anorganice (acid fosfowcl-framic, ioni  $Pb^{2+}$ ,  $Hg^{2+}$ ,  $Ba^{2+}$ ) precipită cu ușurință proteinele din soluție. Multe proteine native sînt metaloproteine, în care partea proteinică prin intermediul grupelor ionizate complexează specific cu ioni  $Cu^{2+}$ ,  $Zn^{2+}$ ,  $Fe^{2+}$ ,  $Fe^{3+}$ .

#### 4.4. Clasificarea proteinelor.

După compoziție și structura chimică proteinele se clasifică în holoproteine și heteroproteine. Holoproteinele (proteinele simple) sînt constituite numai din aminoacizi. Heteroproteinele, denumite încă proteine complexe (conjugate) conțin pe lîngă componenta proteinică și alte combinații chimice de natură neproteinică, numite grupări prostetice.

4.4.1. Holoproteine. În clasa holoproteinelor intră albuminele, globulinele, glutelinele, prolaminele, protaminele, histonele și scleroproteinele (tabelul 4.3).

Albuminele, globulinele și alte proteine simple pot conține o componentă glucidică sau lipidică.

4.4.2. Heteroproteine (Proteine conjugate sau complexe). Din clasa heteroproteinelor fac parte acele proteine în compoziția cărora, pe lîngă componenta proteinică, există și o substanță de natură neproteinică. Această substanță neproteinică, denumită grupare prostetică poate avea o structură chimică foarte diversă și se fixează de componenta proteinică prin legături covalente sau prin interacțiuni ionice, hidrofobe.

În funcție de natura grupării prostetice se deosebesc următoarele tipuri de heteroproteine: metaloproteine, fosfoproteine, glicoproteine, lipoproteine, cromoproteine și nucleoproteine (tabelul 4.4).

Tabelul 4.3. Grupele principale de holoproteine.

Denumirea grupei/	Proprietăți	Răspindire și reprezentanți
<u>Albumine</u>		
-solubile în apă și soluții saline diluate; au caracter acid și precipită în soluții saturate de sulfat de amoniu; $M = 35.000 - 70.000$ .		în țesuturile animalelor și plantelor; <u>legumina</u> din semințele de leguminoase, <u>serumalbumina</u> , <u>lactalbumina</u> , <u>ovoalbumina</u> .
<u>Globuline</u>		
-greu solubile sau insolubile în apă; se dizolvă în soluții diluate de săruri neutre (NaCl, KCl), de baze și acizi; sînt precipitate la o concentrație de 50% a sulfatului de amoniu; $M = 90.000 - 1.500.000$ .		în plante ( <u>edestina</u> în cîne-pă, <u>fazeolina</u> în fasole, <u>gli-cinina</u> în soia etc.) și animale ( <u>serumglobuline</u> , <u>fi-brinogenul</u> din plasma sanguină, <u>lactoglobulinele</u> etc.).
<u>Gluteline</u>		
-insolubile în apă, în soluții saline și în alcool etilic; solubile în soluții diluate (0,2-2%) de hidroxizi alcalini.		în semințele cerealelor și citoplasma frunzelor verzi ( <u>glutenina</u> din grîu, <u>orizena</u> din orez, <u>glutelinea</u> din porumb ș.a.).
<u>Prolamine</u>		
-insolubile în apă; se dizolvă în alcool etilic 60-80%; bogate în acid glutamic și prolină, sărace în lizină și triptofan; prolaminele împreună cu glutelinele formează <u>glutenul</u> , care conferă aluatului consistența caracteristică.		în semințele de graminee ( <u>gliadina</u> din grîu și seară, <u>hordeina</u> din orz, <u>zeina</u> din porumb etc.).
<u>Protamine</u>		
-solubile în apă; se disting printr-un conținut ridicat (80%) de Arg, Lys și His; $M \sim 10.000$ .		în nucleul celulelor animale ( <u>clupeina</u> din scrumbii, <u>salmiina</u> din somn etc.).
<u>Histone</u>		
-conțin 20-30% Lys, Arg și His; histonele, ca și protaminele sînt implicate în reglarea biosintezei acizilor nucleici și proteinelor.		în compoziția cromatinei din nucleul celulelor animale și vegetale.



Tabelul 4.3 (continuare).

Scleroproteine

-insolubile în apă, soluții slab acide sau slab alcaline, în soluții salize și solvenți organici; în general, nu sînt atacate de enzimele proteolitice; au structură fibrilară.

în regnul animal (colagenul - țesut conjunctiv; α- și β-keratine - epidermă, păr, pene, formațiuni cornoase; elastina - fibrele elastice din țesutul conjunctiv; fibroina - mătasea naturală).

Tabelul 4.4. Grupele principale de heteroproteine.

Denumirea grupei / Gruparea prostetică și reprezentanți	Răspîndire și funcția
---	-----------------------

Metaloproteine

-gruparea prostetică este un metal (Fe, Cu, Mn, Zn, Co, Mg etc.); exemple:

- 1) ferritina conține 20% fier trivalent.
- 2) transferrina (siderofilina) este un complex fieroproteinic;
- 3) ceruloplasmina este o glicoproteină ce conține 0,3% Cu;
- 4) metaloenzime

ficat/depozit de Fe plasma sanguină; transportor de fier. sînge; transportor de Cu. organismele animale și vegetale.

Fosfoproteine

-au drept grupare prostetică  $H_2PO_4$  care se leagă de componenta proteinică printr-o legătură esterică cu -OH serinei, mai rar al treoninei; au caracter acid, formînd săruri cu Ca sau K; exemple:

- 1) α-, β- și γ-caseinele
- 2) vitelina, vitelenina și fosfovita

lapte; valoare nutritivă mare. gălbenusul de ou; furnizor de P și AA.

Tabelul 4.4 (continuare)

Glicoproteine

-conțin ca grupare prostetică diferite glucide(pentoze,hexoze,hexozamine,acizi uronici,acizi sialici);exemplu:

1)glicoproteinele sanguine

2)γ-globuline

3)ovomuroidul și avidina

4)o serie de glicoproteine îndeplinesc funcție enzimatică sau hormonală.

în organismele animale și vegetale;

determină specificitatea grupelor sanguine; anticorpi; albușul de ou;

Lipoproteine

- gruparea prostetică este de natură lipidică(fosfolipide,acilgliceroli, colesterol liber și esterificat);

α- și β-lipoproteinele din plasma sanguină participă la transportul unor substanțe.

constituenți ai membranelor biologice,sistemului nervos și plasmei sanguine.

Cromoproteine

-gruparea prostetică este o substanță colorată de natură porfirinică sau neporfirinică;

exemplu de cromoproteine protoporfirinice:

1)mioglobina din mușchi - transportor și rezervor de oxigen;

2)hemoglobinele - transportor de oxigen;

3)oxidoreductaze(citocromi,catalază,peroxidaze);

4)cloroplastina din cloroplastele celulei vegetale - participă în fotosinteză;

exemplu de cromoproteine neporfirinice : flavinenzime etc.

în organismele animale și vegetale;

Nucleoproteine

-gruparea prostetică o constituie acizii nucleici;

exemplu: 1)ribonucleoproteine

în citoplasma celulei, ribozomi și nucleul celular;

2)deoxiribonucleoproteine

în cromozomi,mitocondrii,cloroplaste.



## 5. ACIZII NUCLEICI

Acizii nucleici (AN) constituie gruparea prostetică a nucleoproteinelor care sînt proteine complexe, răspîndite în toate organismele vii, unde au mare însemnătate în multe procese celulare.

Se cunosc două clase de AN: acizii deoxiribonucleici (ADN) și acizii ribonucleici (ARN). Atît ADN cît și ARN sînt substanțe macromoleculare, polimere. Moleculele AN se formează prin repetarea multiplă a cîtorva monomeri principali, numiți mononucleotide sau simplu nucleotide. Deci, AN reprezintă polinucleotide.

### 5.1. Componentii AN

Un nucleotid se compune dintr-o bază azotată, o monozaharidă (pentoză) și acid fosforic: bază azotată-pentoză-acid fosforic.

5.1.1. Baze azotate pirimidinice și purinice. În calitate de baze azotate, în marea majoritate a nucleotidelor din compoziția AN, se întîlnesc cinci compuși heterociclici, cu răspîndire universală, derivați de la pirimidină și purină (fig. 5.1). Bazele pirimi-

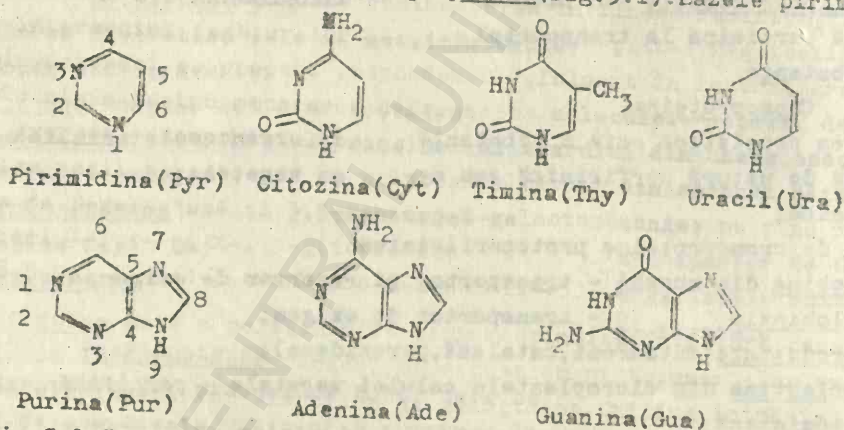


Fig. 5.1. Formulele structurale ale bazelor pirimidinice și purinice principale din compoziția AN.

dinice sînt citozina (2-oxi-4-aminopirimidina), timina (5-metil-2,4-dioxipirimidina) și uracilul (2,4-dioxipirimidina). În ADN se descoperă ca baze pirimidinice principale citozina și timina, iar în ARN - citozina și uracilul. Bazele purinice sînt adenina (6-amino-purina) și guanina (2-amino-6-oxipurina). Acestea se găsesc ca baze purinice principale atît în ADN cît și în ARN.

Bazele pirimidinice și purinice au capacitatea de a participa la fenomenul de tautomerie, care constă în schimbarea poziției unui atom de hidrogen și deplasarea legăturii duble vecine, realizându-se un tautomerism de tip lactim-lactam:  $\text{H}-\text{O}-\text{C}=\text{N} \rightleftharpoons \text{O}=\text{C}-\text{N}-\text{H}$ . În AN naturali predomină formele lactamice ale bazelor pirimidinice și purinice care sînt mai stabile la pH neutru și acid. Apariția formelor tautomere lactimice ale bazelor azotate în moleculele AN are urmări genetice deosebite.

Alături de bazele azotate principale, în AN naturali pot să intre, într-o cantitate mică, unii derivați ai bazelor pirimidinice și purinice, cum ar fi derivații metilați etc.

5.1.2. Pentoze. Componentul glucidic al ADN este D-2-deoxiriboză în forma  $\beta$ -furanică. ARN conține în calitate de pentoză  $\beta$ -D-ribofuranoză (fig. 5.2)

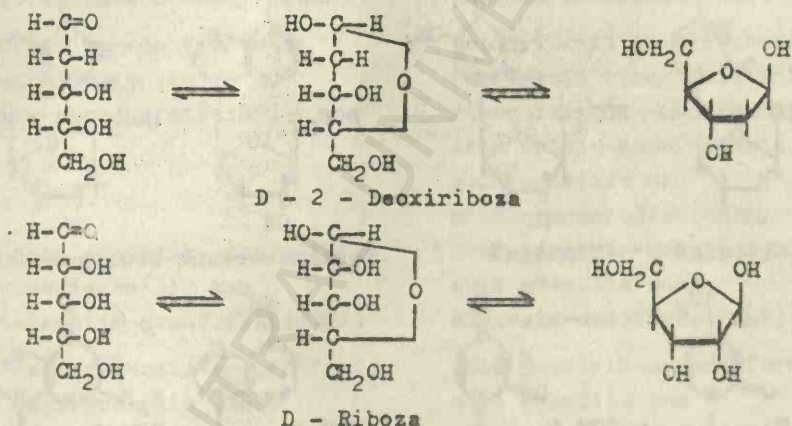


Fig. 5.2. Formulele deschise (aldehidice), ciclice (semiacetale) și de perspectivă ale D-2-deoxiribozei și D-ribozei.

5.1.3. Nucleozide. Combinația bazei azotate cu pentoza se numește nucleozid. Unirea celor doi componenți ai nucleozidelor naturale se realizează printr-o legătură  $\beta$ -glicozidică între atomul de carbon C-1' al pentozei\* și atomul de azot N-1 al bazei pirimidinice sau N-9 al bazei purinice. În funcție de natura pentozei, nucleozidele se grupează în deoxiribonucleozide (deoxinucleozide) și ribonucleozide. Denumirea deoxinucleozidelor și ribonucleozidelor se core-

\*Atomii de C din restul de pentoză se numerează de la 1' la 5' pentru a nu fi confundați cu atomii de C din nucleul pirimidinic sau purinic.



lează cu numele bazei azotate (tabelul 5.1 și fig.5.3).

Tabelul 5.1. Denumirea celor mai răspândite nucleozide

Baza azotată	Deoxinucleozide	Ribonucleozide
Citozina	Deoxiribocitidina sau deoxicitidina (dCyd)	Citidina (Cyd)
Timina	Timidina (dThd)	Riboziltimidina (Thd)
Uracil	-	Uridina (Urd)
Adenina	Deoxiriboadenozina sau deoxiadenozina (dAdo)	Adenozina (Ado)
Guanina	Deoxiriboguanozina sau deoxiguanozina (dGua)	Guanozina (Gua)

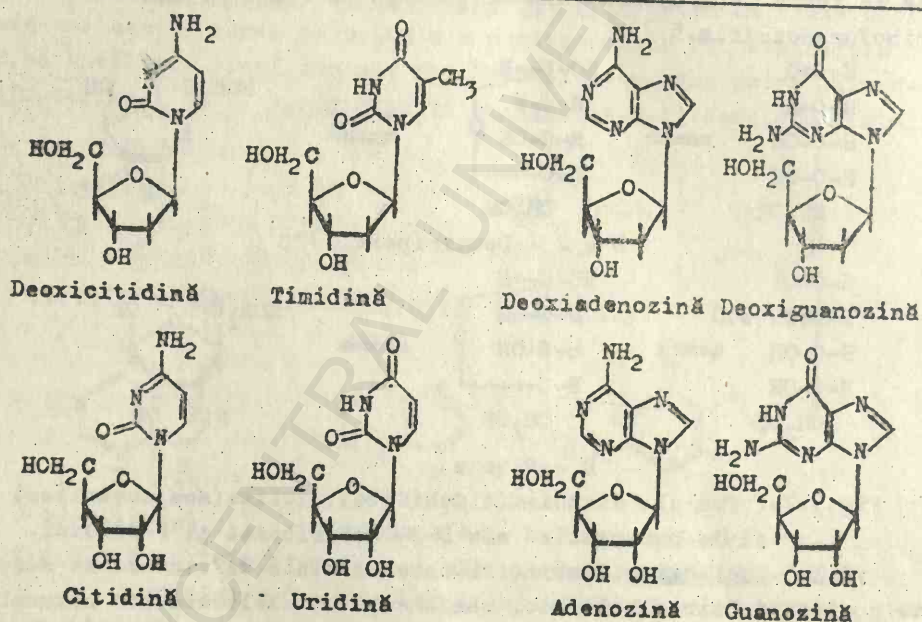


Fig.5.3. Structura principalelor deoxiribonucleozide din ADN și a principalelor ribonucleozide din ARN.

Pe lângă nucleozidele principale (tabelul 5.1) există numeroase alte nucleozide naturale și sintetice. Multe dintre ele manifestă proprietăți antibiotice. Astfel sînt nucleozidele în care  $\beta$ -D-riboza este substituită cu  $\beta$ -D-arabinoza.

5.1.4. Nucleotide. Prin fosforilarea unuia din hidroxilii alcoolici liberi ai restului de pentoză din molecula nucleozidelor rezultă nucleozid-monofosfații sau nucleotidele. Plecând de la tipul pentozei pe care o conțin, nucleotidele se împart în deoxiribonucleotide și ribonucleotide. La rândul lor, deoxiribonucleotidele și ribonucleotidele se subdivid în funcție de baza azotată din structura lor (tabelul 5.2).

Tabelul 5.2. Denumirea și notarea simbolică a nucleotidelor principale care intră în compoziția AN.

Deoxiribonucleotide	Ribonucleotide
Acid deoxicitidin-monofosforic, acid deoxicitidilic sau deoxicitidin-monofosfat (dCMP)	Acid citidin-monofosforic, acid citidilic sau citidin-monofosfat (CMP)
Acid timidin-monofosforic, acid timidilic sau timidin-monofosfat (dTMP)	Acid riboziltimidin-monofosforic, acid riboziltimidilic sau riboziltimidin-monofosfat (TMP)
---	Acid uridin-monofosforic, acid uridilic sau uridin-monofosfat (UMP)
Acid deoxiadenozin-monofosforic, acid deoxiadenilic sau deoxiadenozin-monofosfat (dAMP)	Acid adenozin-monofosforic, acid adenilic sau adenozin-monofosfat (AMP)
Acid deoxiguanozin-monofosforic, acid deoxiguanilic sau deoxiguanozin-monofosfat (dGMP)	Acid guanozin-monofosforic, acid guanilic sau guanozin-monofosfat (GMP)

Nucleotidele se mai pot deosebi între ele și prin poziția restului de acid fosforic existent în moleculele lor. În cazul deoxiribonucleozidelor, acidul fosforic poate esterifica -OH atașat la C-3' și C-5' din radicalul de deoxiriboză. În ribonucleozide este posibilă fixarea acidului fosforic la atomii de carbon C-2', C-3' și C-5' ai ribozei. Nucleotidele derivate prin fosforilarea -OH 5', 3' sau 2' din nucleozidele corespunzătoare se numesc nucleozid-5'-monofosfați sau 5'-nucleotide, nucleozid-3'-monofosfați sau 3'-nucleotide și nucleozid-2'-monofosfați sau 2'-nucleotide. Dintre acești izomeri posibili, 3'- și 5'-nucleotidele constituie unită-



tile monomere ale AN. In fig.5.4 se concretizează structura unor 3'-nucleotide și 5'-nucleotide.

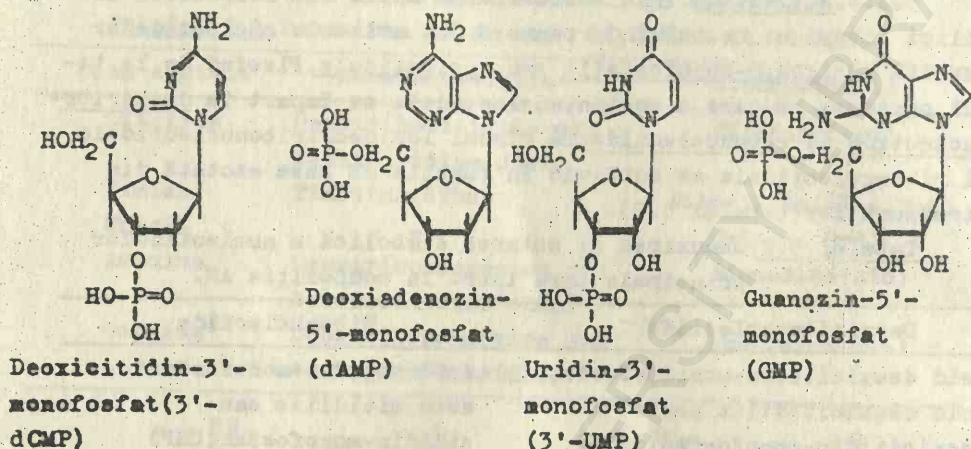


Fig.5.4.Exemple de 3'-nucleotide și 5'-nucleotide(în cazul acestora nu se mai indică poziția restului de fosfat în notarea simbolică).

Nucleotidele nu sînt numai unitățile monomere ale AN;ele îndeplinesc și alte funcții importante în organismele vii.Toate celulele vii conțin nucleotide avînd 2 și 3 resturi de acid fosforic legate la C-5' al pentozei.In acești derivați,numiți nucleozid-difosfați(NDP) și respectiv nucleozid-trifosfați(NTP),radicalii de acid fosforic se unesc prin legături chimice de tip special,denumite legături macroergice sau bogate în energie(eliberează prin hidroliză 7.000-9.000 kcal/legătură),care se redau prin simbolul ~.Aparțin NDP și NTP acidul adenzin-difosforic sau adenzindifosfatul(ADP),acidul adenzin-trifosforic sau adenzintrifosfatul(ATP) (fig.5.5),de asemenea,difosfații și trifosfații celorlalte nucleozide.AD,ATP,precum și NDP și NTP altor baze azotate pirimidinice și purinice joacă un rol deosebit în metabolismul intermediar al substanțelor și transformările energetice celulare.

În celula vie se formează și diesteri ciclici ai nucleozidelor pe calea unirii hidroxililor 3' și 5' cu ajutorul acidului fosforic.Unul din acești diesteri ciclici este adenzin-3',5'-ciclofosfatul (3',5'-AMP sau AMPc),cu rol de „mesager secundar”(vezi „Hormoni”).Funcții importante dețin nucleotidele sub formă de coenzime(vezi „Enzime”).

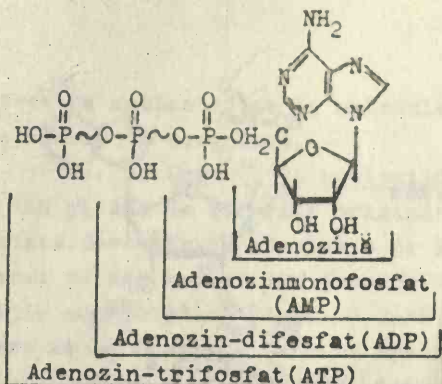


Fig.5.5. Structura adenozin-oligofosfaților

## 5.2. Structura AN

5.2.1. Structura primară a AN. AN reprezintă polinucleotide în care mononucleotidele succesive se leagă unul cu altul prin legături fosfodiesterice între atomii de carbon C-3' și C-5' din resturile de pentoză. Deci, AN sînt constituiți din catene polinucleotidice liniare în care punțile 3',5'-fosfodiesterice alternează succesiv cu resturile de pentoză

la care se află grefate, ca radicali laterali, bazele pirimidinice și purinice (fig.5.6).

Succesiunea diferitelor nucleotide în catena polinucleotidică definește structura primară a AN. Secvența și proporția celor patru nucleotide principale în moleculele ADN, respectiv ARN, sînt caracteristice pentru fiecare specie de animale și plante. Structura primară a AN are o mare importanță, deoarece asigură codificarea biochimică a informației genetice în macromoleculele de ADN și ARN.

În ADN eucariot s-au decelat trei tipuri de secvențe deoxiribonucleotidice: secvențe înalt repetitive, secvențe moderat repetitive și secvențe unice de deoxiribonucleotide. Secvențele înalt repetitive din ADN sînt deosebit de bogate în perechea dA:dT sau dG:dC și se găsesc de obicei în centromerii cromozomilor. Printre secvențele moderat repetitive din ADN eucariot se înscriu genele ce codifică ARN ribozomal (ARNr), ARN de transfer (ARNt) ca și histonele. La multe eucariote unele secvențe moderat repetitive alternează cu porțiuni spațioare, numite spaceri. Aproximativ 70% din ADN majorității eucariotelor constă din secvențe unice de deoxiribonucleotide. Aceste secvențe aflate într-o singură copie per genom corespund genelor structurale, care controlează structura primară a tuturor ARN mesageri (ARNm). Secvențele unice din ADN eucariot se interpun cu succesiuni moderat repetitive avînd o lungime de 300 perechi de deoxiribonucleotide. Proporția celor trei tipuri de



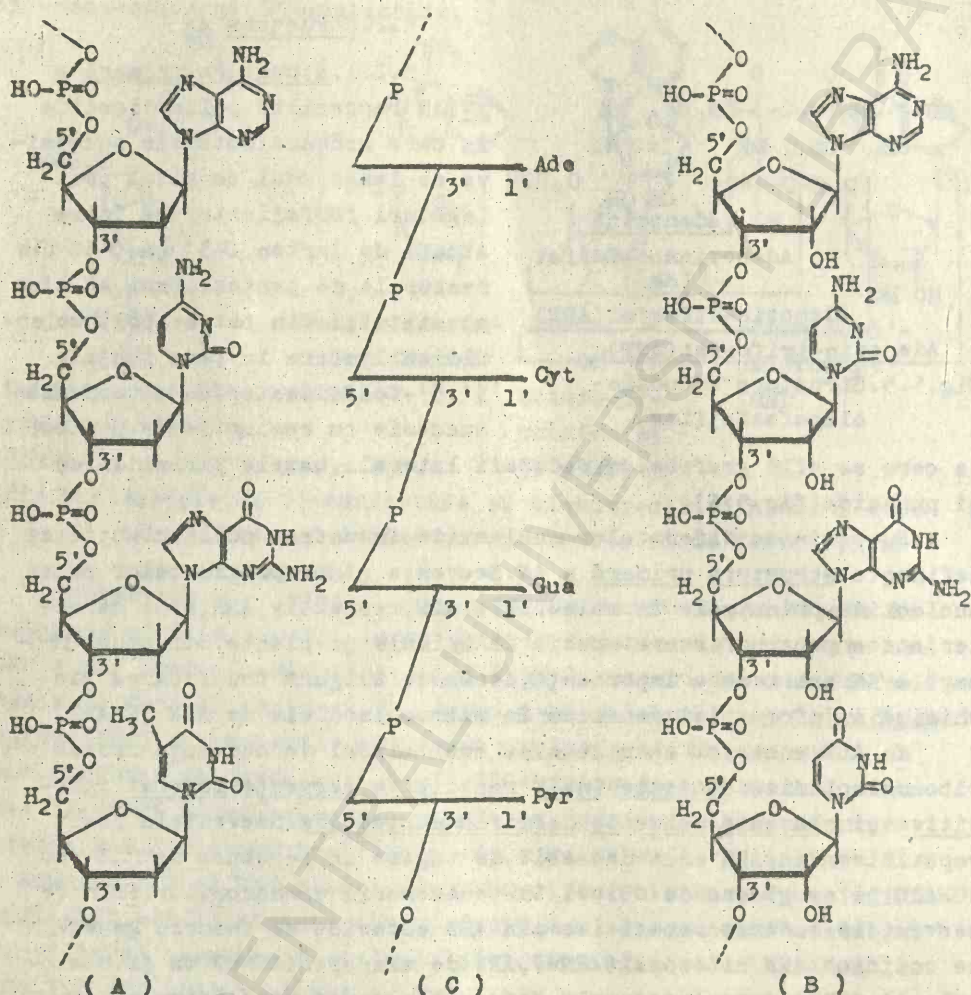


Fig.5.6. Structura unui segment din lanțul polideoxiribonucleotidic al ADN(A) și din catena poliribonucleotidică a ARN(B). La mijloc este redată formula simplificată a unui polinucleotid(C) care poate fi scrisă încă mai restrâns: pApCpGpPyr. Cu literele A, C, G, Pyr se simbolizează nucleotidele corespunzătoare, iar litera p desemnează restul de fosfat. Când litera p se găsește la stînga este esterificat -OH de la carbonul C-5', iar cînd se află la dreapta -hidroxilul de la C-3'.

secvențe nucleotidice în moleculele ADN nu este aceeași la diferite specii de eucariote.

5.2.1.1. Compoziția nucleotidică a ADN. Compoziția nucleotidică a ADN și ARN de diferite origini se distinge printr-o mare diversitate. Cercetările efectuate de E. Chargaff în anii 1949-50 au relevat că ADN izolat din țesuturile aceluiași organism are o compoziție nucleotidică identică. Însă compoziția nucleotidică a ADN diferă de la o specie la altă specie de organisme, constituind o caracteristică a organismului dat, a speciei respective. Altfel vorbind, ADN posedă specificitate de specie. Totuși compoziția nucleotidică a ADN are unele particularități determinate, generalizate de Chargaff în următoarele reguli: 1) cantitatea adeninei este egală cu cantitatea timinei ( $A^* = T^*$  sau  $A/T = 1$ ); 2) raportul între cantitatea de guanină și cantitatea de citozină este egal cu 1 ( $G = C$  sau  $G/C = 1$ ); 3) suma molară procentuală a bazelor purinice este egală cu suma molară procentuală a bazelor pirimidinice ( $A + G = C + T$  sau  $A + G/C + T = 1$ ); 4) după cum  $A + C = G + T$  sau  $A + C/G + T = 1$ . Practic, de la o specie la alta se modifică numai raportul  $A + T/G + C$ . Acest raport, numit coeficient de specificitate, reflectă toate diferențele posibile în compoziția nucleotidică a ADN și prezintă o importanță mare în taxonomie (A.N. Belozerski și A.S. Spirin, 1962). În funcție de dominarea primei sau celei de a doua perechi de baze azotate, se disting ADN de tip AT și de tip GC. Pentru majoritatea animalelor raportul  $A + T/G + C = 1,3 - 1,5$ , iar la plantele superioare oscilează între 1,1 și 1,7.

Pe lângă bazele azotate principale, ADN unor bacterii conține o serie de baze metilate, ca 5-metilcitozina și 6-metiladenina. Metilcitozina, de asemenea, este prezentă în ADN unor plante superioare și animale. În ADN bacteriofagilor seriei T par citozina a fost înlocuită cu hidroximetilcitozină.

Deosebiri esențiale între moleculele de ADN sînt determinate de structura lor primară. Chiar în cazul unei compoziții nucleotidice identice succesiunea deoxiribonucleotidelor poate fi deosebită pentru ADN diferitelor organisme vii. Faptul că deoxiribonucleotidele se pot succeda practic într-o infinitate de variante în catenele polideoxiribonucleotidice, condiționează variabilitatea

\*Simbolurile A(dA), G(dG), C(dC) și T(dT) desemnează deoxiribonucleotidele corespunzătoare adeninei, guaninei, citozinei și timinei.



extraordinară a ADN la diversele specii de viețuitoare și explică marea diversitate a faunei și florei.

Compoziția nucleotidică a ARN de la diferite organisme se modifică în limite mai restrinse, comparativ cu compoziția nucleotidică a ADN. În cazul A raporturile între nucleotide respectă regula lui Chargaff:  $G+U = C$ , excepție făcând ARN virali. Pentru caracterizarea compoziției nucleotidice a ARN se poate utiliza coeficientul de specificitate, adică raportul  $G+C/A+U$ , după cum și raportul  $A+G/C+U$ . Principial pot exista ARN de tipul GC ( $G+C/A+U > 1$ ) și de tipul AU ( $G+C/A+U < 1$ ), ARN în care predomină bazele purinice ( $A+G/C+U > 1$ ) sau bazele pirimidinice ( $A+G/C+U < 1$ ). De obicei, ARN din majoritatea organismelor aparțin tipului GC. Diferențe pregnante în compoziția nucleotidică a ARN se pot observa numai la speciile îndepărtate din punct de vedere sistematic. Însă analogia și chiar identitatea compoziției nucleotidice a ARN la speciile apropiate nu exclud posibilitatea specificității lui. Aceasta este determinată de succesiunea nucleotidelor (structura primară) în moleculele ARN.

5.2.2. Structura secundară a AN. În anul 1953, J.D. Watson și F. C.H. Crick, plecând de la regulile lui Chargaff privind compoziția nucleotidică și bazându-se pe caracteristicile roentgenostructurale ale AN, obținute de M.H.F. Wilkins, A.R. Stokes și H.R. Wilson (1953) și R.E. Franklin și R.G. Gosling (1953), au ajuns la o formulare genială a structurii secundare a ADN, recunoscută azi ca fiind cea mai plauzibilă dintre ipotezele existente. Această descoperire, distinsă cu premiul Nobel în anul 1962, a dat răspuns la multe întrebări, a ridicat o serie de noi probleme și a condus la dezvoltarea rapidă a unor domenii din biochimie și genetică.

Conform modelului imaginat de cei doi autori, macromolecula ADN este alcătuită din două lanțuri polideoxiribonucleotidice, răsucite sub formă de spirală dublă spre dreapta, în jurul unei axe de simetrie comună. Cele două lanțuri polideoxiribonucleotidice sînt unite prin legături de hidrogen între bazele pirimidinice și purinice, care se află așezate în interiorul spiralei duble, avînd planurile lor orientate perpendicular pe axa principală a moleculei de ADN. Ciclurile de deoxiriboză, legate prin resturi de fosfat, se situează la exteriorul spiralei duble (fig. 5.7). Atomul de oxigen al inelului deoxiribofuranozic este orientat în sus într-un lanț

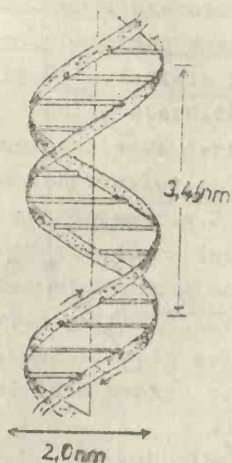


Fig.5.7.Schema spiralei duble a moleculei de ADN. Cele două benzi simbolizează catenele deoxiriboză-fosfat, iar barele orizontale - perechile de baze azotate.

și în jos în cel de al doilea lanț (fig.5.8A). Legăturile de hidrogen între bazele azotate în molecula ADN se realizează numai între adenina unui lanț și timina lanțului opus și între guanina primului lanț și citozina celui alt lanț (fig.5.8 și 5.9). Legăturile de hidrogen în perechile de baze azotate pot fi de două tipuri:  $-N-H \cdots N=$  și  $-N-H \cdots O-$ . În ambele cazuri donor

de hidrogen este grupa  $-N-H$  sub formă amino sau imino (fig.5.9). Formarea perechilor adenină - timină și guanină - citozină este condiționată de spațiul de 1,09 nm cît ocupă o bază pirimidinică cuplată cu o bază purinică și de numărul maxim de legături de hidrogen între bazele azotate (două între adenină și timină și trei între guanină și citozină) (fig.5.9). Rezultă că macromolecula ADN se compune din două lanțuri polideoxiribonucleotidice complementare unul față de altul, dar nu identice. În raport cu legăturile internucleotidice, catenele au un sens opus, adică sînt antiparalele (fig. 5.8), punțile fosfodiesterice realizîndu-se între C-3' și C-5' pe o catenă și între C-5' și C-3' pe catena complementară (datorită orientării opuse a oxigenului deoxiribozei din cele două catene). Fiecare catenă prezintă un capăt 3' și un altul 5', ultimul avînd atașat fosfa-

tul. În stabilizarea moleculei bicatenare a ADN un rol foarte mare revine, de asemenea, forțelor van der Waals care iau naștere între bazele azotate datorită stivuirii lor pe verticală, ca și „monedele într-un fișic”.

Spirala dublă (dublu helixul) ADN se caracterizează prin următorii parametri. Pasul (un tur complet) dublu helixului măsoară 3,46 nm și conține 10 perechi de deoxinucleotide. Diametrul dublu helixului are valoarea apropiată de 2,0 nm.

ADN bicatenar, în dependență de condițiile înconjurătoare (na-



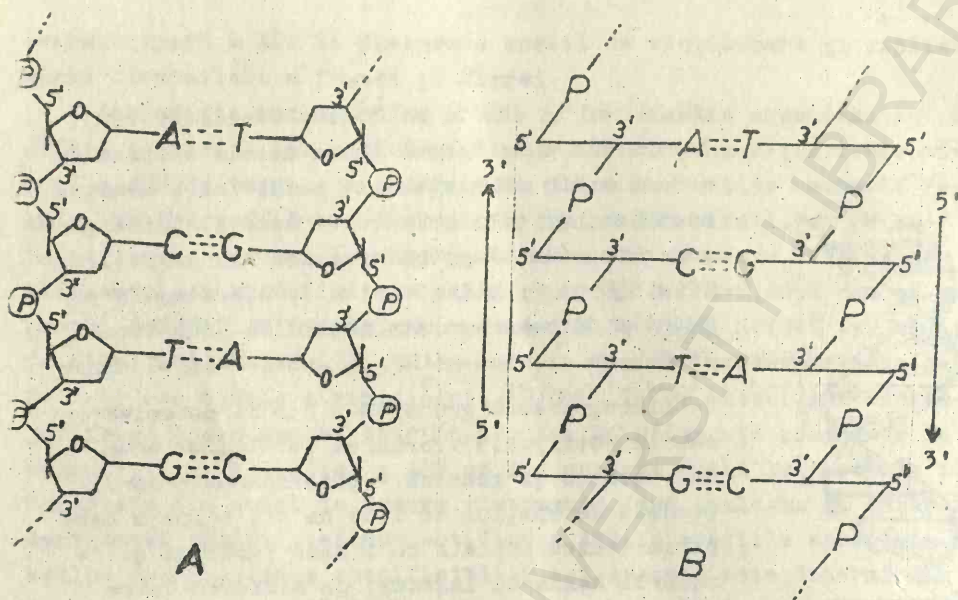


Fig.5.8.Orientarea antiparalelă a celor două catene polideoxiribonucleotidice în molecula ADN. Linile întrerupte reprezintă legăturile de hidrogen între bazele azotate.

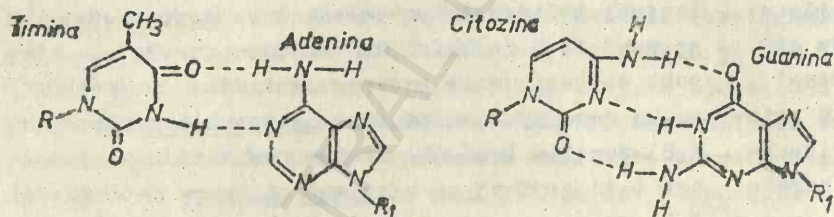


Fig.5.9.Imperecherea complementară a bazelor pirimidinice și purinice prin legături de hidrogen în molecula ADN. tura ionului metallic și umiditatea relativă), de asemenea, în funcție de secvența și compoziția nucleotidică, poate dobândi o organizare structurală determinată. În prezent se cunosc mai multe conformații (forme) ale moleculei de ADN: A, B, C etc. Toate aceste spirale duble sînt orientate spre dreapta. Forma B, descrisă mai sus (fig. 5.7), există în ADN nativ și în soluțiile apoase de ADN conținînd ioni de sodiu. Forma B se transformă în forma A în prezența ionilor de  $\text{Na}^+$  și la o umiditate relativă de 75%. Această formă posedă 11 perechi de nucleotide într-o răsucire completă. Perechile de baze

azotate, de asemenea, sînt aproape plane, însă inclinate cu  $20^\circ$  față de planul perpendicular pe axa spiralei. Forma C, specifică sării de Li a ADN natural în condiții de umiditate relativă joasă (44-66 %), are pasul spiralei duble de 3,31 nm și 9 perechi de baze în fiecare spirală. Pe lângă modificările polimorfe tradiționale ale ADN, s-a descoperit și o familie de spirale de stînga (Z-ADN), ceea ce dovedește încă o dată natura „cameleonică” a ADN și capacitatea lui de adaptare. Denumirea de Z-ADN provine de la faptul că linia de legătură între resturile de fosfat are un aspect de zig-zag. Spiralele duble de tip Z conțin 12 perechi de nucleotide într-o spirală și au pasul de 4,46 nm. Rolul biologic al Z-ADN încă nu este clar. Posibil, apariția Z-ADN în genom se corelează cu reglarea expresiei genelor. Z-ADN a fost descoperit în cromozomii uriași de drosofilă și probabil participă în reglarea superspiralizării ADN.

La marea majoritate a organismelor, ADN se află sub formă liniară, bicatenară, dublu-elcoidală. Însă moleculele ADN pot să existe și sub formă circulară monocatenară sau bicatenară. Ciclizarea moleculei de ADN se realizează necovalent prin punți de hidrogen între bazele azotate terminale complementare sau pe cale covalentă prin stabilirea unei legături între deoxiriboza capătului 3' și restul de acid fosforic de la capătul 5'. Forma ciclică monocatenară a ADN se întîlnește la unele virusuri, în special la virusurile care atacă *Escherichia coli*. Moleculele ciclice bicatenare de ADN se descoperă la diferite bacterii, în unele organite celulare (mitochondrii, cloroplaste) etc.

Macromoleculele ARN sînt obișnuit monocatenare, conținînd un singur lanț poliribonucleotidic. În funcție de natura și succesiunea ribonucleotidelor pe care le conține, lanțul poliribonucleotidic se pliază astfel încît bazele azotate ale unui număr de ribonucleotide dintr-o parte a moleculei formează punți de hidrogen cu bazele ribonucleotidelor situate pe altă porțiune a lanțului. În urma acestei interacțiuni între bazele azotate, pe alocuri, se obțin zone bicatenare, dublu elcoidale, care alternează cu zone nespiralate ale aceluiași lanț poliribonucleotidic. Porțiunile spiralate sînt menținute prin punți de hidrogen între perechile de baze azotate complementare: adenină-uracil, guanină-citozină. Regiunile monocatenare se prezintă sub formă de „bucle” și sînt libere



de punți de hidrogen. Această structură secundară a ARN răspunde cerințelor lor funcționale. La unele virusuri (reovirus, virusul tumorilor pricinuite plantelor de răni etc.) materialul genetic este reprezentat de ARN bicatenari.

**5.2.3. Structura terțiară a AN.** Moleculele AN pot adopta conformații spațiale caracteristice sub formă de superspirale, cunoscute sub denumirea de structură terțiară. Astfel la unele virusuri (de exemplu, virusul polioma), în mitocondrii se întâlnește ADN super-spiralizat. În cromatina și cromozomii eucariotelor, ADN, de asemenea, se află în stare superspiralizată. La această stare, concurează proteinele din deoxiribonucleoproteine, sub forma cărora ADN există în aparatul nuclear.

Structura terțiară a ARN a fost cel mai detaliat studiată în cazul ARN de transfer.

**5.2.4. Organizarea moleculară a ADN în cromozomi.** ADN are o complexitate și organizare structurală diferită la procariote și eucariote. Așa cum s-a menționat, bacteriile conțin ADN cel mai adesea (dacă nu totdeauna) sub forma unei molecule inelare (sau cel puțin cvasinelare). În unele bacterii, ca E. coli, ADN inelar cromozomial are lungimea conturului de 1,36 nm, ceea ce corespunde la  $4 \cdot 10^6$  perechi de deoxinucleotide și  $M = 2,8 \cdot 10^9$ . Evident că, molecula ADN în cromozomul bacterian trebuie să se compactizeze puternic. Acest scop se realizează cu ajutorul unei structuri deosebite, numită miez, în compoziția căreia intră ARN și proteine; interacționând cu miezul, ADN se condensează și formează spirale împachetate compact. Pe lângă ADN cromozomial principal în celulele bacteriene se întâlnesc molecule circulare de ADN cu  $M = 10 \cdot 10^6$ , numite plasmide. Acestea au dobândit o importanță excepțională în calitate de vectori în ingineria genetică.

La eucariote - animale și plante - ADN intră predominant în compoziția cromozomilor din nucleul celulei. În celulele diferitelor organisme se găsește un număr variabil de cromozomi. De exemplu, în celulele omului sînt prezenți 46 cromozomi, fiecare conținînd o moleculă de ADN cu lungimea medie de 4 cm. Dacă toate moleculele ADN celular s-ar uni una cu alta, s-ar obține un fir cu lungimea de circa 2 cm; masa moleculară sumară a ADN este de  $4 \cdot 10^{12}$ , ceea ce echivalează cu  $5,5 \cdot 10^9$  perechi de deoxinucleotide.

În cromozomii eucariotici ADN se află asociat cu ARN, proteine, mici cantități de lipide și ioni metalici ( $Mg^{2+}$ ,  $Ca^{2+}$ ), într-o arhitectură supermoleculară complexă denumită cromatină. Între proteinele cromatinei se remarcă proteinele bazice numite histone și proteinele nonhistonice, în majoritatea lor proteine acide. Raportul cantitativ ADN/histone în cromatină este egal 1.

Histonele sînt proteine cu un conținut ridicat de aminoacizi bazici (Lys, Arg, His). În cromatina celulelor eucariote s-au descoperit cinci fracțiuni principale de histone: H1, H2A, H2B, H3 și H4, care se deosebesc după masa moleculară, numărul total de aminoacizi și numărul resturilor de aminoacizi bazici (tabelul 5.3).

Tabelul 5.3. Proprietățile moleculare ale histonelor

Histona	Masa moleculară	Numărul resturilor de aminoacizi			
		Total	AA bazici*	Lizină	Arginină
H1	21.500	220	65	62	3
H2A	14.000	129	30	14	12
H2B	13.800	125	30	20	8
H3	15.300	135	33	13	18
H4	11.300	102	26	11	14

\* Lys, Arg și His

Structurile primare ale histonelor H3 și H4 din diferite organisme animale și vegetale se aseamănă foarte mult între ele, diferind prin 4 și respectiv 2 aminoacizi din cei 135 și corespunzător 102 existenți în moleculele acestor histone.

Structura primară a H1 ar prezenta specificitate de specie.

Conform studiilor electronomicroscopice fibra de cromatină din cromozomii interfazici are aspectul unui colier de mărgelă, fiind formată din unități repetitive, aproape sferice, cu diametrul de 10 nm, unite între ele prin segmente flexibile. În prezent aceste unități fundamentale de organizare moleculară a cromatinei se cunosc sub numele de nucleosomi. Fiecare nucleosom reprezintă un ansamblu molecular alcătuit dintr-un complex globular conținând cîte două molecule din histonele H2A, H2B, H3 și H4 (octamer histonic), în jurul căruia se înfășoară dublu helixul de ADN formînd 1,75 superspirale de stînga. Nucleosomii sînt uniți între ei prin spirala bicatenară de ADN (ADN linker sau de legătură). Cu porțiunile de „intrare” și „ieșire” ale ADN internucleosomic vine în contact o moleculă de histonă H1 care se fixează cu regiunea sa globulară, lateral, la exteriorul nucleosomului, pe ADN linker. Capetele N- și C-terminale ale moleculei de H1 se ancorează de nu-



cleosomii adiacenți. La diferite organisme și tipuri de celule fiecărui nucleosom îi revin 160-250 perechi de deoxinucleotide per octamerul histonic, în medie 200 perechi de deoxinucleotide din dublu-helixul de ADN. Prin hidroliza cromatinei cu nuclează micrococală s-a reușit să se izoleze particule nucleosomale fără histona H1, conținând un fragment de ADN de  $146 \pm 1$  perechi de deoxinucleotide, care au primit denumirea de miezul nucleosomului. Asamblarea celor opt molecule de histone în miezul nucleosomic conduce la un disc asemănător unei inimi în care partea centrală și vârful inferior sînt formate din tetramerul  $2H3+2H4$ , iar proeminențele superioare de cei doi dimeri  $2H2A$  și  $2H2B$ . Octamerul histonic se stabilizează prin interacțiuni hidrofobe între fragmentele C-terminale ale histonelor, iar capetele lor N-terminale bogate în resturi de arginină și lizină se dispun pe suprafața octamerului, legîndu-se cu ADN care se înfășoară pe miezul histonic. Superspiralizarea dublu helixului de ADN în jurul octamerului histonic ar fi determinată de histonele H3 și H4. Toate histonele (cu excepția histonei H1) interacționează cu ADN în așa mod încît neutralizează sarcinile negative doar de pe o parte a spiralei duble; pe partea opusă respingerea sarcinilor negative ale grupelor fosfat se menține și facilitează cutarea moleculei de ADN în jurul miezului histonic.

Nucleosomii constituie numai primul nivel de condensare a ADN. Fibra de cromatină naturală are un diametru de 2-3 ori mai mare decît al nucleosomului. Rezultă că filamentul nucleosomal de cromatină se împachetează într-o structură și mai compactă - fibra de cromatină de 30 nm. Pentru descrierea arhitecturii moleculei a acestor fibre s-au propus cîteva modele. Conform unuia din modele (J.T. Finch și A. Klug, 1976), bazat pe cercetările electronomicroscopice, fibra de cromatină cu diametrul de 10 nm se spiralizează într-o structură solenoidală cu diametrul de 25-30 nm și înălțimea pasului de 11 nm. Fiecare spirală a solenoidului conține 6 nucleosomi (fig. 5.10). Aceștia sînt astfel dispuși în solenoid, încît moleculele histonei H1 se află în centrul lui. Interacțiunea moleculelor de histonă H1 contribuie la stabilizarea structurii solenoidale a cromatinei.

După un alt model (A. Worcel, S. Strogatz, D. Riley, 1981), se presupune că unitatea repetitivă în structura fibrei de cromatină de

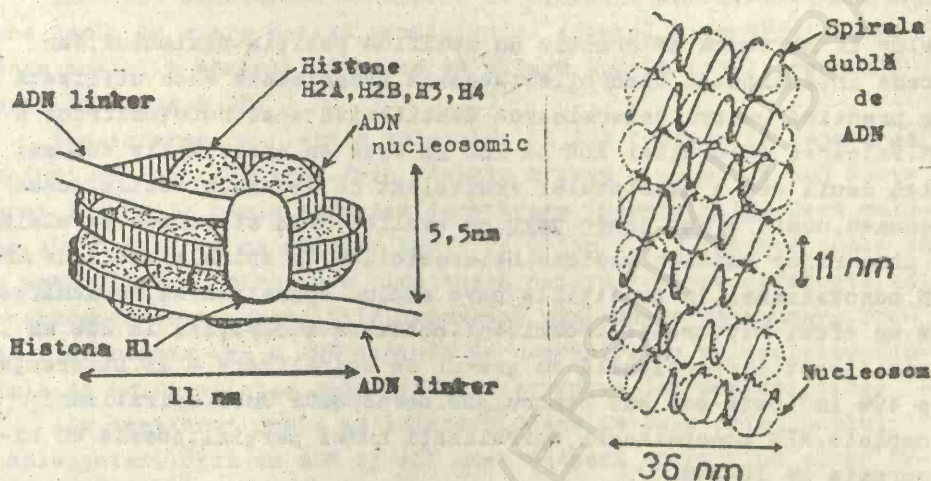


Fig.5.10.Schema unui nucleosom(a) și schema împachetării fibrei de cromatină în solenoid(b).

30 nm este nu nucleosomul, ci un dimer (nucleodisomul) din două elemente așezate în zig-zag ale fibrei de 10 nm. Prin înfășurarea acestei fibre în jurul axei se formează o spirală cilindrică cu diametrul de 25-30 nm, în centrul căreia se localizează ADN linker (spacer) într-o formă condensată. Pe suprafața laterală a spiralei există un jgheab unde se poate fixa histona H1 care, de asemenea, va stabiliza structura generală.

Există indicații că formațiunile solenoidale se organizează în structuri încă mai complexe care pot da o condensare suplimentară a cromatinei, ducând la individualizarea morfologică a cromozomilor. Detaliile mecanismului de împachetare a cromatinei în structura finală a cromozomilor constituie probleme importante care urmează să le rezolve generațiile următoare de biochimisti. În cromozomi cromatina este fixată la o carcasă din proteine nonhistonice care formează partea centrală a edificiului. Gradul de condensare a ADN în cromozomii metafazici atinge valoarea de 5.000-10.000.

### 5.3. Unele proprietăți fizico-chimice ale AN

Bazele pirimidinice și purinice, nucleozidele și nucleotidele corespunzătoare posedă un maxim de absorbție a luminii în domeniul ultraviolet, la 260 nm (citozina - la 270 nm). Încătenarea nucleoti-



delor în molecula AN practic nu modifică poziția maximului, dar scade intensitatea absorbției. Această proprietate este utilizată în practică pentru determinarea cantitativă spectrofotometrică a AN. Valoarea absorbției ADN la 260 nm este cu aproximativ 40% mai mică decât cea a amestecului echivalent de deoxinucleotide. Acest fenomen, numit efect hipocromic, se explică prin stivuirea paralelă a planurilor bazelor azotate heterociclice în spirala dublă de ADN. AN monocatenari, în condițiile care exclud spiralizarea, nu manifestă un efect hipocromic proeminent. Scăderea absorbției la 260 nm este direct proporțională cu gradul de spiralizare a AN. Diferența de 40% indicată mai sus pentru ADN corespunde unei spiralizări complete. ARN monocatenari, spiralizați numai parțial, posedă un hipocromis de 10-20%.

Denaturarea AN constă în perturbarea legăturilor de hidrogen și forțelor van der Waals între bazele azotate ale lanțurilor polinucleotidice. Ca rezultat al acestui proces are loc separarea lanțurilor din spirala dublă a ADN și a fragmentelor bicatenare în molecula ARN, fiecare lanț luând forma unui ghem cu o înfășurare dezordonată. Denaturarea AN poate fi cauzată de: temperatură, modificarea pH, scăderea forței ionice, uree etc. Denaturarea termică a acizilor nucleici prezintă un caracter cooperant, adică în tranziția de la o stare în altă stare participă un număr mare de interacțiuni și fiecare interacțiune anterioară crește probabilitatea de desfășurare a următoarei interacțiuni. Întrucât interacțiunile între bazele azotate ale celor două lanțuri polinucleotidice sînt cooperante, asemănător interacțiunilor între molecule într-un cristal, structura spiralată ordonată se distruge într-un interval restrîns de temperatură. De aceea denaturarea AN bicatenari sub acțiunea temperaturii se numește "topire". La un moment determinat al denaturării cantitatea porțiunilor spiralate este egală cu a porțiunilor nespiralate. Temperatura la care are loc denaturarea AN în proporție de 50% se numește "temperatură de topire" ( $T_m$ ).

Preparatele de ADN din diferite surse au  $T_m$  variate, care depind aproape liniar de conținutul G+C. Cu cît este mai mare cantitatea G+C cu atît AN manifestă o stabilitate crescută la agenții denaturanți.  $T_m$  a poliribonucleotidelor bispiralate este mai mare decât a polideoxiribonucleotidelor.

În stare denaturată AN absorb în domeniul ultraviolet mai intens decât în stare nativă, condiționând efectul hipercromic. Creșterea maximă a absorbției poate să atingă 80% în cazul despiralizării complete a AN.

Denaturarea completă a moleculei de ADN conduce la separarea lanțurilor complementare. Prin răcirea bruscă a soluției ADN denaturat, lanțurile rămân separate (denaturare ireversibilă). Dacă soluția ADN denaturat se răcește încet cu puțin sub  $T_m$ , atunci poate să se restabilească structura bicatenară nativă. Aceasta dovedește că denaturarea este reversibilă, fenomenul numindu-se renaturare. Procesul de renaturare a ADN depinde de concentrația moleculelor inițiale și uniformitatea, omogenitatea secvenței lor nucleotidice.

ADN denaturat poate să interacționeze pe baza principiului complementarității cu ADN și ARN monocatenari aparținând altor organisme. Dacă se va amesteca produsii de denaturare ai acizilor nucleici de diverse proveniențe, atunci în condițiile renaturării se vor forma molecule bicatenare atât din lanțurile omoloage cât și din lanțurile diferite. Acest tip particular de renaturare se numește hibridare moleculară, întrucât conduce la formarea de molecule hibride: ADN-ADN și ADN-ARN. Metoda hibridării se folosește pentru cercetarea poziției taxonomice și înruderii genetice a diferitelor organisme, permițând elucidarea unor probleme dificile ale taxonomiei și evoluției. Hibridarea moleculară a dat impulsul inițial investigațiilor de perspectivă în domeniul ingineriei genetice, urmărind construirea în afara organismului a moleculelor recombinante (hibride) biologic active de ADN.

#### 5.4. Funcțiile biologice ale AN

Ipoteza privind funcția genetică a AN a fost formulată încă la sfârșitul secolului trecut. Însă ea a fost definitiv acceptată abia după experiența clasică a lui O.T. Avery, C.M. McCleod și M. McCarty (1944). Ei au extras ADN din pneumococul de tip virulent (colonii S: smooth = neted) și l-au adăugat la suga nevirulentă a acestei bacterii (colonii R: rough = aspru). S-a constatat că are loc transformarea celulelor R în celule S care sînt stabile și se descoperă în generațiile următoare. Cercetările efectuate de A. Hershey și Martha Chase (1952) au dovedit rolul ADN în reproducerea virusurilor. Cu ajutorul izotopilor radioactivi acești autori au stabilit



că la parazitarea bacteriilor de către virusuri, în celula bacteriană pătrunde ADN. Experiențele realizate independent în 1956 de H. Fraenkel-Conrat pe de o parte și de A. Gierer și G. Schramm, pe de alta, au relevat că ARN extras din virusul mozaicului tutunului (VMT), de asemenea, posedă proprietăți infecțioase.

În prezent nu mai există nici un dubiu că AN constituie substratul biochimic al genelor, care dețin sub formă codificată informația ereditară a organismului. ADN este purtătorul caracterelor ereditare la eucariote și la marea majoritate a procariotelor. ARN îndeplinește funcția de stocare și transmitere a informației genetice la o serie de virusuri, cum ar fi virusurile diferitelor bacterii (bacteriofagul  $MS_2$ ,  $f_2$ , Q, R etc.), unele virusuri ale plantelor (VMT, virusul mozaicului alfa etc.) și animalelor (virusul poliomielitic, gripal etc.).

ADN transmite informația genetică pe două căi. Prima cale - de la ADN la ADN, asigură replicarea acestuia și transmiterea informației genetice din generație în generație, când are loc înmulțirea organismelor. După cea de a doua cale, ADN transmite informația pentru coordonarea activității metabolice a celulei, care se exprimă în procesul de biosinteză a proteinelor. Cu alte cuvinte, molecula ADN poartă informația necesară pentru sinteza proteinelor specifice, caracteristice unui sau altui organism. Transferul informației de la ADN la sistemul de sinteză a proteinelor se realizează prin intermediul acizilor ribonucleici.

5.4.1. Tipuri de ARN celulari. ARN mesager (mARN = ARNm). ARNm numit încă ARN informațional sau ARN matricial constituie circa 5% din ARN celular și are o durată scurtă de viață. Masa moleculară a ARNm oscilează între 300.000-2.000.000 D. Sinteza ARNm are loc în nucleul celulei și folosește ca matriță un segment al uneia din catenele dublu helixului de ADN. Acest segment din ADN poate corespunde la o genă sau la mai multe gene care dețin informația genetică pentru sinteza unor proteine sau enzime cu funcții conexe. Din nucleu ARNm sintetizat trece în citoplasmă, unde servește drept matriță în sinteza proteinelor, fiind purtătorul mesajului genetic de la ADN la ribozomi - sediul sintezei proteinice.

ARN ribozomal (rARN = ARNr). ARNr constituie aproximativ 80% din cantitatea totală de ARN celular. ARNr este componentul major al

ribozomilor. Aceștia sînt organite foarte complexe și în funcție de proveniența lor conțin 3-4 tipuri de ARNr și 50-100 molecule de proteine specifice (tabelul 5.4).

Tabelul 5.4. Componentii ribozomilor de diferite proveniențe

Subunitatea mare			Subunitatea mică		
S	Numărul de proteine	Tipul de ARNr	S	Numărul de proteine	Tipul de ARNr
<u>Procariote: Ribozomul bacterian 70S</u>					
50 S	34	5S 23S	30 S	21	16S
<u>Eucariote:</u>					
<u>Cit. plasmă: ribozomul 80S</u>					
60 S	45-60	5S 5,8S 28S	40 S	30	18S
<u>Cloroplaste</u>					
50 S	30-35	4S 5S 7S*	30 S	20-25	16S
<u>Mitocondrii</u> **					
40S - 60S	32-52	5S *** 12S-21S	30S-55S	24-30	12S-15S

S - coeficient de sedimentație;

\* - subunitatea mare a ribozomilor din cloroplaste, pe lângă ARNr 23S și 5S, conține un ARNr suplimentar ale cărui dimensiuni variază la diferite specii;

\*\* - ribozomii din mitocondrii se caracterizează printr-o puternică variabilitate a structurii lor la diferite organisme;

\*\*\* - ARNr 5S intră în compoziția subunității mari a ribozomilor mitocondriali numai la plantele superioare.

ARN ribozomali liberi posedă atât structură secundară cât și structură terțiară. Deși la formarea ribozomului are loc o compactizare puternică a ARNr, structura lor secundară se modifică puțin. De aici se poate presupune că factorul principal care ar stabiliza subunitățile ribozomale trebuie să fie interacțiunile între ARNr și proteine. Pe lângă rolul în asamblarea structurilor ribonucleo-



proteice ribozomale, ARNr sînt implicați în legarea ARNm la ribozomi și în translația lui.

ARN de transfer (tARN=ARnt). ARnt reprezintă 10-20% din ARN celulei. Masa moleculară a ARnt este comparativ mică, de ordinul a 25.000 D. Molecula ARnt conține de la 75 la 90 ribonucleotide. Între ele se întîlnesc nu numai cele patru tipuri principale de ribonucleotide, ci și aproximativ 10% de ribonucleotide „rare” sau minore; unele din ele se indică în fig. 12. Funcția biochimică a ARnt în celula vie constă în transferul aminoacizilor activați spre locul de biosinteză a proteinelor. În celula vie există cel puțin cîte un ARnt specific pentru fiecare din cei 20 de aminoacizi din moleculele proteinelor. Fiecare ARnt diferă de ceilalți prin secvența ribonucleotidelor. Structura primară a ARnt generează structura lor secundară care este asemănătoare după formă cu „frunza de trifoi” (fig. 5.11). În unele poziții din catena poliribonucleotidică a tuturor ARnt totdeauna se găsesc aceleași ribonucleotide; ele se numesc invariabile și participă în principal la formarea structurii terțiare a ARnt. O trăsătură comună a tuturor speciilor de ARnt este secvența trinucleotidică pCpCpA (CCA) la capătul 3' al catenei poliribonucleotidice. La grupa 3'-OH a ribozei AMP din succesiunea pCpCpA, existentă în toți ARnt, se atașează printr-o legătură esterică aminoacidul ce urmează să fie transferat la nivelul ribozomilor.

Legarea ARnt cu aminoacidul conferă ultimului capacitatea de a se integra în polipeptida sintetizată la locul indicat de codonul specific al ARNm (vezi Codul genetic). Recunoașterea codonului ARNm se face prin secvența trinucleotidică din lanțul poliribonucleotidic al ARnt, numită anticodon (fig. 5.11). Arhitectura rigidă a anticodonului favorizează interacțiunea lui cu codonul ARNm pe calea formării unei minispirale duble între ribonucleotidele complementare.

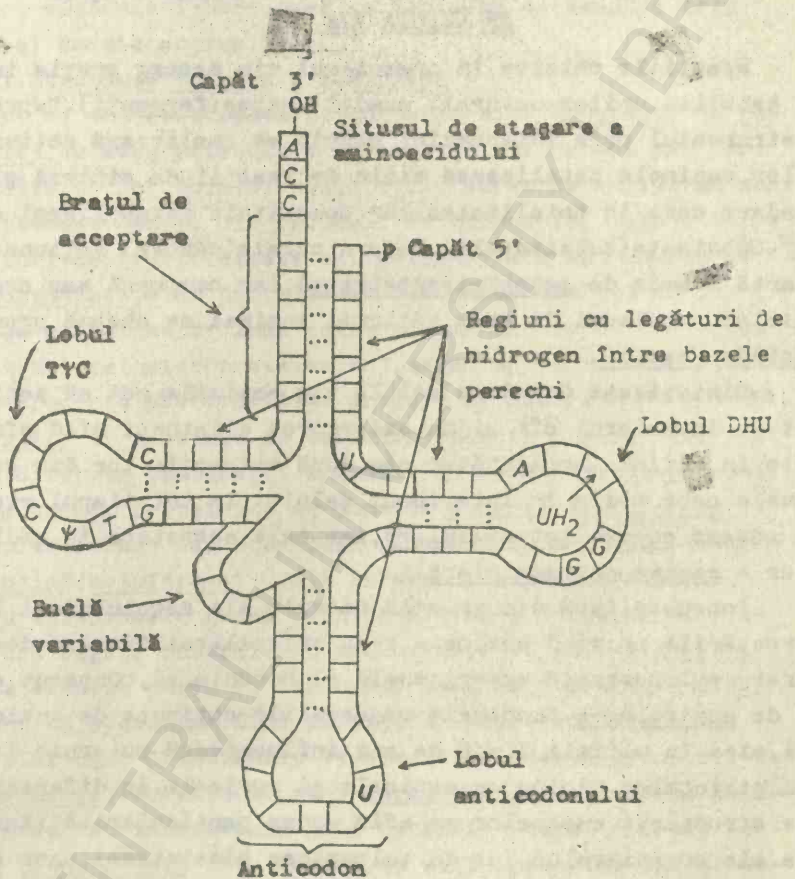


Fig.5.11. Structura secundară, tip „frunză de trifoi” a tARN.

Nucleotidele indicate ocupă aceleași poziții în moleculele aproape tuturor tARN. DHU(UH<sub>2</sub>) - acid dihidrouridilic, T - acid ribotimidilic, Ψ - acid pseudouridilic. Liniile întrerupte desemnează legăturile de hidrogen ce apar între bazele azotate complementare A-U și G-C.



## 6. ENZIME - CATALIZATORII REACTIILOR CHIMICE IN CELULA VIE

Reacțiile chimice în organismul viu decurg grație intervenției catalizatorilor naturali numiți enzime (fermenți). Reprezentând instrumentul prin intermediul căruia se realizează activitatea genelor, enzimele catalizează mii de reacții de sinteză și de degradare care în totalitatea lor constituie metabolismul substanțelor. Substanța (substanțele) asupra căreia (căroră) acționează enzima poartă numele de substrat (substrate), iar compusul sau compuşii chimici rezultați în urma acțiunii enzimei se cheamă produs (produsi) de reacție.

Sintetizate de către celula vie, enzimele pot să acționeze atât în interiorul cât și în exteriorul ei, atunci când sunt eliberate în mediul înconjurător sau după extracția lor din celulă. Enzimele care rămân în interiorul celulei în tot timpul vieții ei se numesc enzime intracelulare, iar cele secretate în mediul exterior - enzime extracelulare.

Incepute, încă din primele decenii ale secolului al XIX-lea, cercetările privind enzimele s-au cristalizat într-un domeniu separat de importanță excepțională al biochimiei, cunoscut sub numele de enzimologie. Succesele remarcabile obținute de enzimologie, mai ales în ultimii 30-40 de ani influențează puternic dezvoltarea științelor biologice, medicale și agricole. În diferențele fine ale structurii enzimelor se află cauza particularităților de specie ale organismelor, iar în tulburarea biosintezei unor enzime - punctul de plecare în apariția bolilor ereditare și de altă natură. Influența hormonilor, medicamentelor, toxinelor bacteriene, factorilor fizici etc. asupra proceselor metabolice și funcțiilor fiziologice în organismul viu se realizează pe calea modificării activității enzimelor și vitezei reacțiilor catalizate de ele. Pe proprietatea enzimelor de a-și păstra funcțiile specifice în afara celulei, se bazează utilizarea lor practică în industria chimică, alimentară, ușoară, farmaceutică. În ultima perioadă de timp, în diferite ramuri industriale, în farmacie, medicină etc. se folosesc pe scară tot mai largă enzimele imobilizate artificial pe anumite suporturi anorganice sau organice, naturale și de sinteză. Enzimele

imobilizate își păstrează specificitatea și activitatea caracteristice pentru enzimele libere, însă le depășesc pe acestea prin stabilitatea și durata acțiunii lor.

### 6.1. Structura chimică a enzimelor

Din punct de vedere structural, enzimele sînt substanțe de natură proteinică, cu masa moleculară de sute și mii de ori mai mare decît a catalizatorilor chimici obișnuiți. O serie de enzime au moleculele constituite numai din radicali de aminoacizi legați între ei prin legături peptidice. Aceste enzime, cunoscute sub numele de enzime monocomponente, sînt proteine simple (holoproteine) de tipul albuminelor și globulinelor. Însă multe enzime fac parte din clasa proteinelor complexe (heteroproteinelor), avînd moleculele alcătuite dintr-o componentă proteică și o grupare de natură neproteică, denumită cofactor. În calitate de cofactori pot participa unii ioni metalici sau diferite combinații organice cu mase moleculare mici. De obicei componenta proteică se numește apoenzimă (apoferment). Întregul complex format din apoenzimă și cofactor a primit denumirea de holoenzimă (holoferment). Unii cofactori se eliberează din complexii cu apoenzimele numai prin denaturarea holoenzimelor. Acești cofactori legați puternic cu apoenzimele se numesc grupări prostetice. Ca exemplu poate fi dat hemul care în citocromul c se leagă covalent cu apoenzima. Cînd cofactorii reprezintă derivați organici și sînt ușor dissociabili de apoenzime poartă denumirea de coenzime (cofermenți). Cofactorii sînt termostabili, în timp ce majoritatea enzimelor se inactivează prin încălzire. Caracteristic pentru enzimele bicomponente este faptul că atât apoenzima cît și cofactorul sau coenzima, în stare separată, nu posedă activitate catalitică. Numai complexul lor manifestă proprietățile specifice enzimelor date.

Acțiunea catalitică a enzimelor este condiționată de existența în moleculele lor a unor regiuni distincte, denumite situsuri active sau catalitice. În cazul enzimelor monocomponente situsul (centrul) activ reprezintă o asocierie unică a radicalilor de aminoacizi aflați în zone diferite ale lanțului polipeptidic. În compoziția situsurilor active se întîlnesc frecvent resturile de serină, cisteină, acid aspartic, acid glutamic, lizină, arginină, tirozină, histidină, triptofan. Prin plierea catenei polipeptidice



intr-o conformație nativă, stabilă a enzimei, aminoacizii participă la formarea centrului activ și sunt grupați într-o geometrie spațială, la nivelul căreia se află grupele funcționale implicate în legarea directă a substratului și în transformarea catalitică a acestuia. Modificarea structurii terțiare a protein-enzimei sub influența diverșilor factori poate să conducă la deformarea centrului activ și la pierderea activității catalitice. Siturile active ale enzimelor bicomponente cuprind pe lângă aminoacizii respectivi, de asemenea, coenzima sau gruparea prostetică, care interacționează cu substratul și facilitează desfășurarea reacției enzimatice. Unele enzime bicomponente conțin în siturile active ioni metalici. Ele se încadrează în clasa metaloenzimelor.

Centrul catalitic este localizat în porțiunea internă, hidrofoabă a moleculei de protein-enzimă, porțiune care oferă condiții optime pentru efectuarea catalizei enzimatice. Venind în contact cu centrul activ substratul se află în apropiere directă cu grupele funcționale specifice ale enzimei, a căror acțiune cooperantă slăbește anumite legături din molecula substratului, transformându-l într-o combinație chimică mai reactivă.

În molecula enzimei există aminoacizi care nu intră în constituția centrului catalitic. Interacțiunea acestor aminoacizi determină conformația întregii molecule de enzimă și geometria spațială a centrului activ. Deci, în actul catalitic la parte întreaga moleculă de enzimă.

O serie de enzime, în special cele oligomere, constituite din două sau mai multe subunități, conțin în molecula lor pe lângă centrul activ și un al doilea centru numit centru (situs) allosteric. Fixarea unei anumite substanțe micromoleculare în centrul allosteric al enzimei conduce la schimbarea structurii terțiare a moleculei proteinice. Această schimbare poate afecta puternic stabilitatea enzimei, de asemenea, geometria spațială a centrului activ, ceea ce va determina stimularea sau diminuarea activității catalitice. Enzimele posedând atât centru activ cât și centru allosteric se denumesc enzime allosterice.

5.1.1. Coenzime. Coenzimele acționează ca acceptori sau donori de atomi sau de grupe funcționale care se scindează de la substrat sau se unesc la acesta. Între coenzime se numără vitamine hidrosol-

lubile și derivații lor, nucleotide, unele peptide, esterii fosforici ai unor monoglucide etc. (tabelul 6.1). Una și aceeași coenzimă, unindu-se cu apoenzime diferite, poate să participe la reacții chimice complet deosebite.

Coenzimele  $\text{NAD}^+$ ,  $\text{NADP}^+$ , FMN și FAD intră în compoziția unor enzime care catalizează transferul hidrogenului în celula vie. Pentru  $\text{NAD}^+$  și  $\text{NADP}^+$  gruparea funcțional activă este restul de nicotinamidă care în cataliza reacțiilor de oxido-reducere suferă o transformare reversibilă (fig. 6.1). În procesul de oxidare (dehidrogenare,

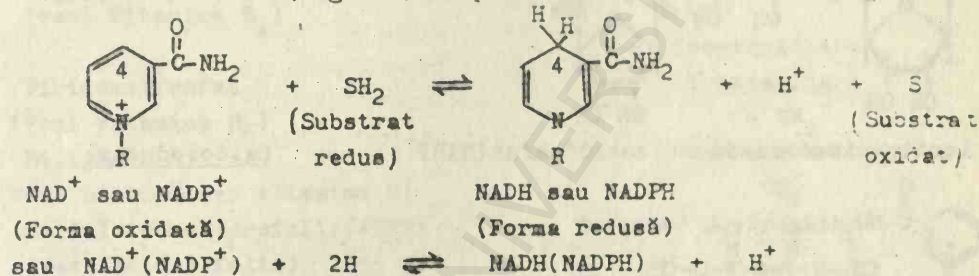


Fig. 6.1. Reducerea reversibilă a coenzimelor nicotinazidnucleotidice ( $\text{NAD}^+$  și  $\text{NADP}^+$ ).

se scindează de la substrat  $2\text{H}$ , unul din ei unindu-se în poziția 4 a ciclului piridinic din molecula  $\text{NAD}^+$  sau  $\text{NADP}^+$ , iar al doilea atom de H cedează electronul său azotului piridinic și trece în mediul celular sub formă de proton.

Enzimele conținând în compoziția lor FMN și FAD se numesc enzime flavinice sau flavoproteine. În reacția de reducere reversibilă a FMN și FAD are loc adăugarea a 2 atomi de H ( $2\text{H}^+ + 2\text{e}^-$ ) la atomii de azot N-1 și N-5 din nucleul izoaloxazinic cu rearanjarea legăturilor duble (fig. 6.2).

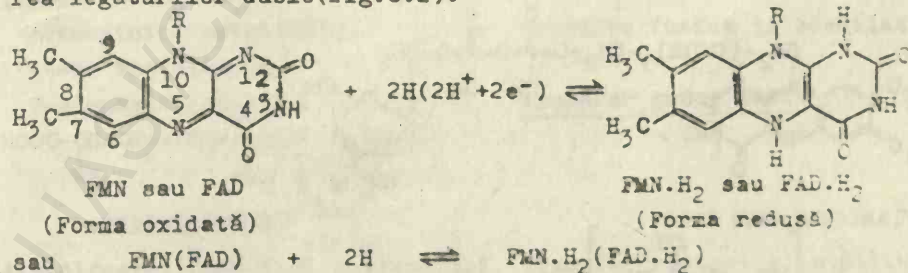
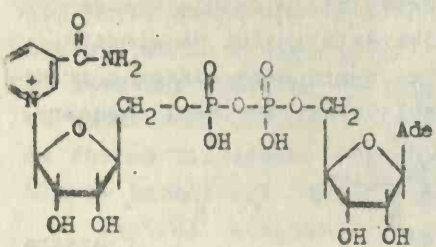
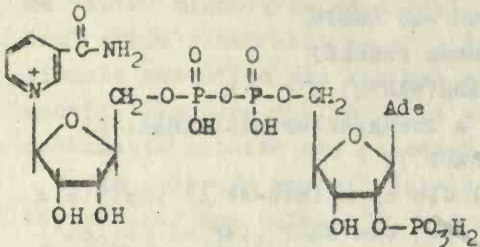
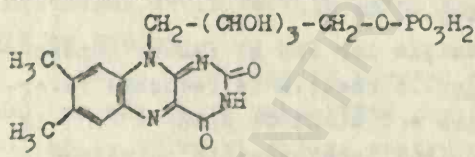
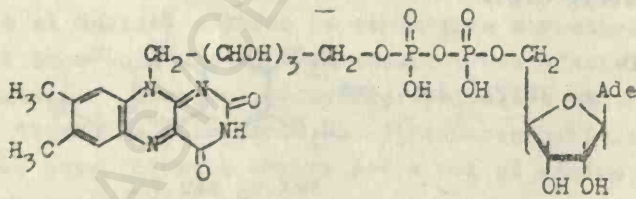
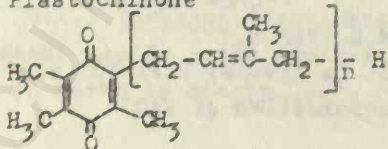


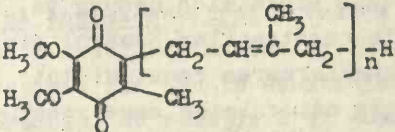
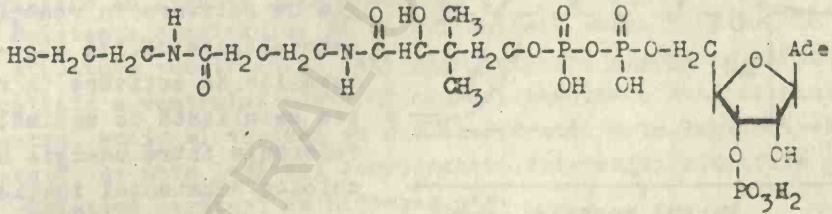
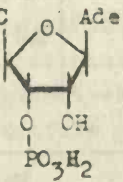
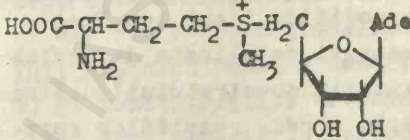
Fig. 6.2. Adăugarea și cedarea hidrogenului la nivelul ciclului izoaloxazinic al coenzimelor flavinice (FMN și FAD).



Tabelul 6.1. Structura și funcțiile principalelor coenzime

Coenzimă	Tipul de reacție Grupă transferată
<b>Nicotinamidadenindinucleotid (NAD<sup>+</sup>)</b> 	<u>Oxidoreducere</u> H
<b>Nicotinamidadenindinucleotidfosfat (NADP<sup>+</sup>)</b> 	<u>Oxidoreducere</u> H
<b>Flavinmononucleotid (FMN)</b> 	<u>Oxidoreducere</u> H
<b>Flavinadenindinucleotid (FAD)</b> 	<u>Oxidoreducere</u> H
<b>Plastochinone</b> 	<u>Oxidoreducere</u> H

Tabelul 6.1 (Continuare)

Coenzima Q (Ubichinona)	Oxidoreducere
	H
Tiamindifosfat (TPP) (vezi Vitamina B <sub>1</sub> )	Transfer grupe aldehydice R-C=O și decarboxilare
Piridoxalfosfat (Vezi vitamina B <sub>6</sub> )	Transaminare - NH <sub>2</sub>
Biotina (Vezi Biotina sau vitamina H)	Carboxilare CO <sub>2</sub>
Acidul tetrahidrofolic (ATHF) (Vezi Acidul folic)	Transfer C <sub>1</sub> -fragmente
Coenzima A (CoA sau CoA-SH)	Transfer grupe acil/ R-C=O
	
Acid lipoic (Vezi Vitamine)	Oxidoreducere și transfer acil
Coenzime cobamidice (Vezi Vitamina B <sub>12</sub> )	Transfer grupe alchilice
Adenozintrifosfat (ATP) (Vezi Nucleotide)	Transfer fosfat și adenilat
S-Adenozilmetionina	Transfer grupe metil - CH <sub>3</sub>
	
Uridin-difosfat (UDP) (Vezi Nucleotide)	Transfer resturi glicozilice și de acizi uronici
Citidin-difosfat (CDP) (Vezi Nucleotide)	Transfer fosforilcolină



## 6.2. Mecanismul reacțiilor enzimatiche

Toate reacțiile chimice, inclusiv cele biochimice, decurg ca rezultat al ciocnirilor între moleculele reactanților. Numărul ciocnirilor intermoleculare conducând la transformarea reactantului în produsul de reacție depinde de energia moleculelor care reacționează. Energia necesară pentru a conferi moleculelor respective capacitatea de a reacționa se numește energie de activare. Ea reprezintă bariera energetică care trebuie depășită pentru a se realiza reacția dată. În fig. 6.3 este ilustrată diagrama profilului energetic în cursul reacțiilor catalizate și necatalizate.

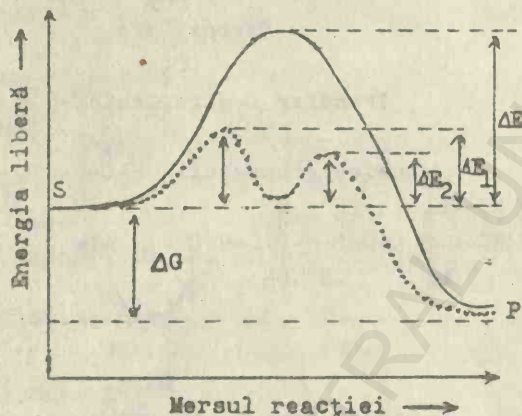
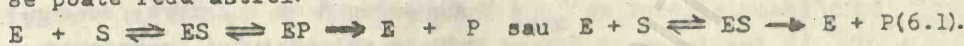


Fig. 6.3. Profilul energiei în reacția necatalizată (—) și în reacția catalizată (...): S - substrat; P - produs de reacție;  $\Delta E$  - energia de activare în reacția necatalizată;  $\Delta E_1$  și  $\Delta E_2$  - energiile de activare în reacția catalizată de enzimă;  $\Delta G$  - diferența între energia moleculelor substanței inițiale și energia produsului P.

Presupunem că are loc reacția  $S \rightleftharpoons P$ . În transformarea necatalitică a substratului S în produsul P, energia de activare a moleculelor inițiale are valoarea  $\Delta E$ . Dacă  $\Delta E$  este foarte mare, reacția se desfășoară cu viteză mică. În prezența enzimei, viteza de reacție crește considerabil. Ca toți catalizatorii, enzimele pot accelera numai acele reacții care termodinamic sînt posibile (se produc cu scăderea energiei libere), fără a modifica tipul lor. Stabilirea mult mai rapidă a echilibrului reacției catalizate de enzimă se poate explica prin creșterea reactivității substratului (substratelor) asupra căruia (căroră) acționează. În cursul reacțiilor enzimatiche enzima E se unește cu substratul S, formînd o combinație intermediară, numită complex enzimă-substrat ES. În acest complex se produc simultan două procese: a) schimbarea densității electronice, asociată cu polarizarea legăturilor și b) deformarea geometrică a

unor legături atât în molecula substratului cât și în centrul activ al enzimei. Polarizarea și deformarea legăturilor favorizează depășirea barierei de activare a stării de tranziție a complexului enzimă-substrat. Formarea complexului ES constituie prima etapă a reacției enzimatice. În a doua etapă, complexul ES poate să disocieze din nou în substanțele inițiale sau să se descompună în produsul de reacție P și enzima E. Succesiunea etapelor indicate se poate reda astfel:



Fiecare etapă intermediară are o barieră energetică mult mai mică decât reacția necatalizată. Pentru formarea complexului ES este necesară energia de activare  $\Delta E_1$ , iar pentru descompunerea acestuia în E și P - energia de activare  $\Delta E_2$ . Integral, reacția catalizată de enzimă se distinge prin valori mai mici ale energiei de activare decât reacția corespunzătoare, necatalizată sau catalizată de catalizatori neenzimatici. Rezultă că enzimele scad energia de activare în reacția pe care o catalizează, comparativ cu energia de activare în reacția necatalizată.

Existența complexului ES se evidențiază numai în cazul în care structura substratului este complementară steric cu structura spațială a centrului activ al enzimei. Asocierea substratului cu centrul activ al enzimei se realizează atât prin legături covalente cât și prin legături coordinative, interacții hidrofobe și electrostatice, legături de hidrogen etc.

### 6.3. Cinetica reacțiilor enzimatice

Cinetica enzimatică, ca parte a cineticii chimice, studiază dependența vitezei de reacție de natura chimică a enzimei și substratului și de condițiile interacției lor.

6.3.1. Influența concentrației enzimei asupra vitezei de reacție. Înainte de orice, viteza reacției enzimatice depinde de concentrația enzimei. Dacă concentrația substratului este constantă, se observă o proporționalitate directă între viteza de reacție inițială (când numai o cantitate foarte mică de S se transformă în P) și concentrațiile crescînde ale enzimei. Această dependență liniară este caracteristică pentru majoritatea enzimelor. În anumite condiții (prezența efectorilor, difuzia încetinită a moleculelor de substrat spre centrul activ al enzimei etc.) dependența menționată



nu se mai păstrează.

**6.3.2. Influența concentrației substratului asupra vitezei reacției enzimatice.** Pentru majoritatea enzimelor, viteza de reacție  $v$  variază cu concentrația substratului  $[S]$  după o curbă cu aspect hiperbolic (fig. 6.4).

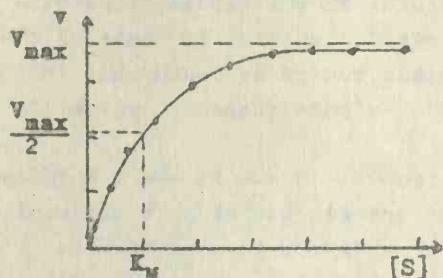
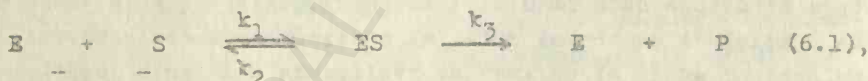


Fig. 6.4. Graficul dependenței între viteza de reacție enzimatică  $v$  și concentrația substratului  $[S]$ .

concentrație constantă a enzimei, viteza de reacție este proporțională cu concentrațiile mici de substrat. La concentrații mari de substrat viteza de reacție devine constantă, independentă de creșterea concentrației substratului. Dependența între viteza de reacție enzimatică și concentrația substratului poate fi explicată pe baza teoriei elaborate de Leonor Michaelis și Maud Menten (1913). Conform teoriei acestor autori, viteza de acțiune a unei enzime este determinată de concentrația complexului specific ES care apare ca intermediar în cataliza enzimatică. Formarea complexului ES și scindarea lui în enzimă E și produsul de reacție P pot fi descrise de ecuația:



unde  $k_1$ ,  $k_2$  și  $k_3$  sînt constantele de viteză ale reacțiilor indicate de săgeți. Viteza reacției de formare a complexului ES este  $v_f = k_1[E][S] = k_1([E_t] - [ES])[S]$ . Viteza de descompunere a complexului ES este egală cu  $v_d = k_2[ES] + k_3[ES] = (k_2 + k_3)[ES]$ . În locul  $[E]$  s-a luat  $[E_t] - [ES]$ , întrucît această diferență exprimă concentrația enzimei libere cu care reacționează substratul. Pentru majoritatea reacțiilor biochimice se aplică supoziția stării staționare a procesului, conform căreia vitezele de formare și descompunere ale complexului ES sînt aproximativ egale; aceasta înseamnă că pentru o perioadă scurtă de timp, necesară pentru determinarea experimentală a vitezei, concentrația ES rămîne practic constantă. Prin urmare în starea staționară:  $k_1([E_t] - [ES])[S] = (k_2 + k_3)[ES]$ . Rearanjînd termenii, această ecuație devine:

$$\frac{([E_t] - [ES])[S]}{[ES]} = \frac{k_2 + k_3}{k_1} = K_M \quad (6.2),$$

unde  $K_M$  se numește constanta Michaelis; ea este un parametru cinetic care definește afinitatea enzimei pentru un anumit substrat. Grupind termenii ecuației (6.2) rezultă expresia pentru  $[ES]$ :

$$[ES] = \frac{[E_t][S]}{K_M + [S]}. \text{ Dacă se ține seama că viteza reacției enzima-}$$

tice  $v = k_3[ES]$  și că viteza maximă  $V_{\max}$  se înregistrează când toată cantitatea de enzimă se află legată în complexul ES,  $V_{\max} = k_3[E_t]$ , se obține expresia finală pentru ecuația Michaelis-Menten:

$$v = V_{\max} \frac{[S]}{[S] + K_M}. \text{ Rezolvînd această ecuație în raport cu } K_M \text{ se ajunge la relația: } K_M = [S] \left( \frac{V_{\max}}{v} - 1 \right).$$

După această relație constanta  $K_M$  are o semnificație concretă, identificîndu-se cu aceea concentrație a substratului (în moli/l) la care  $v = V_{\max}/2$ . Cu ajutorul graficului din fig. 6.4 se poate determina  $K_M$ , însă valoarea obținută astfel este aproximativă. Pentru evaluarea mai precisă a  $K_M$  și  $V_{\max}$  din valorile vitezei obținute experimental, ecuația Michaelis-Menten se prelucrează în următoarea ecuație liniară, numită ecuația Lineweaver-Burck:

$$\frac{1}{v} = \frac{K_M}{V_{\max}} \cdot \frac{1}{[S]} + \frac{1}{V_{\max}}.$$

Graficul dependenței între  $1/v$  și  $1/[S]$  (fig. 6.5) reprezintă o linie dreaptă a cărei pantă este egală cu  $K_M/V_{\max}$  și care intercep-tează ordonata în punctul  $1/V_{\max}$ . Din acest grafic se pot afla ușor  $V_{\max}$  și  $K_M$ . Parametrul  $K_M$  al unei enzime depinde de substrat și

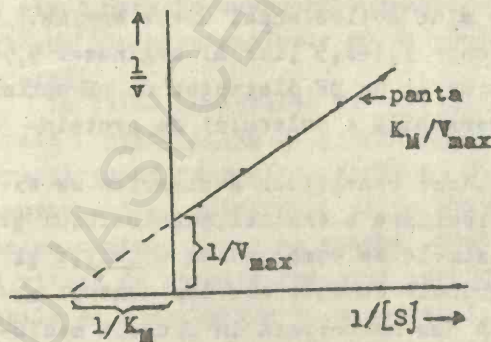


Fig. 6.5. Reprezentarea grafică a reciprocei  $1/v$  în funcție de  $1/[S]$  (graficul coordonatelor dublu-reciproce sau graficul Lineweaver-Burck).



condițiile de reacție. Valorile  $K_M$  pentru diferite enzime variază în limite foarte largi ( $10^{-1}$  -  $10^{-8}$  M). O constantă  $K_M$  mare indică o afinitate mică a enzimei pentru substrat. Enzima cu  $K_M$  mică va manifesta în organismul viu o activitate mare, posibil chiar maximă.

#### 6.3.3. Influența temperaturii asupra activității enzimelor.

Viteza reacțiilor enzimatice, la fel ca și a majorității proceselor chimice, crește cu ridicarea temperaturii. În cazul enzimelor această creștere se observă într-un interval mic de temperatură. Valoarea maximă a vitezei de reacție corespunde la temperatura optimă a enzimei. Dacă temperatura se mărește în continuare are loc diminuarea rapidă a vitezei de reacție prin denaturarea termică a enzimei. Temperatura optimă pentru diferite enzime nu este aceeași. În general, majoritatea enzimelor de origine animală prezintă o eficiență catalitică maximă între  $35^{\circ}$  și  $40^{\circ}\text{C}$ , iar enzimele vegetale - în domeniul de temperatură  $45^{\circ}$  și  $60^{\circ}\text{C}$ . La temperaturi mai mari de  $70^{\circ}\text{C}$  majoritatea enzimelor se inactivează. Funcția catalitică a enzimelor este anulată reversibil la temperaturi sub  $0^{\circ}\text{C}$ .

#### 6.3.4. Influența pH-ului asupra activității enzimelor.

Acțiunea tuturor enzimelor depinde de pH-ul mediului în care au loc reacțiile enzimatice. Fiecare enzimă manifestă o activitate maximă într-un diapazon determinat al concentrației ionilor de hidrogen, care se numește pH optim de acțiune. Valoarea pH-ului optim variază cu natura și originea enzimei, natura chimică a substratului, sistemul tampon, prezența efectorilor etc. Pentru majoritatea enzimelor pH optim se situează în domeniul neutru sau slab acid. În mediul puternic acid sau puternic alcalin sînt active numai unele enzime. De exemplu, pH optim al pepsinei este 1,5-2,5, iar al arginazei 9,5-9,9. Scăderea activității enzimatice la un pH distanțat de pH optim se corelează cu denaturarea ireversibilă a moleculei de protein-enzimă.

Influența pH-ului asupra vitezei reacțiilor enzimatice se explică prin schimbarea stării de ionizare a enzimei, substratului și complexului ES. Fiind proteine, enzimele se comportă ca amfoliți și la diferite valori ale pH-ului grupele funcționale din centrul activ se pot afla în stare ionizată sau neionizată. În plus, pH mediului determinînd raportul grupelor cationice și anionice în molecule de enzimă, influențează structura ei terțiară care este esențială

lă pentru acțiunea catalitică.

6.3.5. Influența efectorilor asupra activității enzimelor. Activitatea enzimelor poate fi influențată de o serie de substanțe chimice, denumite efectori. După acțiunea lor, efectorii se clasifică în : activatori și inhibitori.

Activatorii influențează pozitiv activitatea enzimei, pe care o intensifică sau stimulează. Între activatorii enzimatici se numără numeroși ioni metalici ( $\text{Na}^+$ ,  $\text{K}^+$ ,  $\text{Mg}^{2+}$ ,  $\text{Ca}^{2+}$ ,  $\text{Zn}^{2+}$ ,  $\text{Mn}^{2+}$ ,  $\text{Co}^{2+}$  etc.) și unii anioni ( $\text{Cl}^-$  etc.). Activarea enzimelor de către cationii metalici este un fenomen complex. În unele cazuri, ionii metalici favorizează conformația catalitic activă a moleculei de enzimă, în altele - ei intră în constituția centrului activ al așa-numitelor metalo-enzime. Activatori ai enzimelor pot sluji de asemenea diferite substanțe organice. Combinațiile conținând grupe -SH (cisteină, glutation redus etc.) exercită un rol protector al grupelor tiolice din situsul catalitic al enzimelor.

Substanțele care diminuează sau anulează activitatea enzimelor se numesc inhibitori (I). Inhibiția enzimelor poate fi reversibilă și ireversibilă. Ultima conduce la pierderea definitivă a activității enzimei, datorită denaturării ei prin legarea covalentă a inhibitorului cu un aminoacid esențial pentru funcția catalitică. Inhibitorul ireversibil formează cu enzima un complex EI nedisociabil. Ca inhibitori ireversibili se menționează diizopropilfluorofosfatul (DIPF) pentru enzimele care conțin în centrul catalitic un rest de serină (acetilcolinesterază, chimotripsină, tripsină etc.), paracloromercuribenzoatul (PCMB), iodoacetamida ( $\text{ICH}_2\text{CONH}_2$ ),  $\text{Pb}^{2+}$ ,  $\text{Hg}^{2+}$  pentru enzimele cu un rest de cisteină în centrul activ și alții.

În cazul inhibiției reversibile se disting două tipuri principale : competitivă și necompetitivă. Inhibitorii competitivi interacționează cu centrul activ al enzimei. Ei prezintă o analogie structurală cu substratul și în consecință concurează cu acesta pentru centrul activ al enzimei. Inhibitorii competitivi diminuează viteza de reacție reducând proporția moleculelor de enzimă capabile să reacționeze cu substratul. Inhibiția competitivă poate fi anulată prin creșterea concentrației de substrat, care îndepărtează astfel inhibitorul de la centrul activ al enzimei. Acțiunea



terapeutică a majorității antibioticelor și medicamentelor de sinteză se bazează pe inhibiția competitivă a enzimelor produse de microorganismele patogene.

În inhibiția necompetitivă inhibitorul se leagă cu enzima într-o altă zonă a moleculei, diferită de centrul activ. Inhibitorii necompetitivi pot reacționa atât cu enzima liberă cât și cu complexul ES. În acest caz liganzii S și I pot fi legați simultan la molecula enzimei.

Importanța teoretică și practică a inhibitorilor este foarte mare. Inhibitorii au o largă utilizare în studiul structurii enzimelor și mecanismului reacțiilor biochimice. Apoi, inhibitorii se folosesc în terapia medicală, agricultură etc.

#### 6.4. Specificitatea enzimelor

Față de catalizatorii chimici obișnuiți, enzimele se deosebesc prin eficiență catalitică și înaltă specificitate. Fiecare enzimă acționează catalitic numai asupra unui anumit substrat sau grup restrâns de substraturi, care se transformă în produși determinați cu un randament uimitor de mare. Specificitatea enzimelor este condiționată de structurile unice ale situsurilor active, precum și de complementaritatea structurală dintre situsul catalitic și molecula de substrat, datorită cărora se asigură legarea eficientă a substraturilor determinate și se exclude fixarea nedorită a diferitelor combinații chimice, altele decât substraturile.

Gradul de specificitate variază de la enzimă la enzimă. Multe enzime catalizează o singură reacție de transformare a unui substrat determinat. Ele posedă o specificitate absolută. Acest tip de specificitate este întâlnit la enzimele: ureaza, arginaza etc. În unele cazuri enzimele pot să acționeze asupra unei serii de substraturi care au o structură chimică apropiată și conțin legături chimice de același tip. Aceste enzime manifestă o specificitate absolută de grup. Ca exemple se menționează enzimele:  $\alpha$ -glucozidaza,  $\beta$ -glucozidaza,  $\beta$ -galactozidaza, enzimele proteolitice și altele. Numeroase enzime „recunosc” numai tipul legăturii chimice (esterică, eterică, amidică) în molecula substratului și sînt indiferente față de structura lui chimică. Aceasta este specificitatea relativă de grup. În calitate de exemple se consideră enzimele: lipazele și esterazele.

Unele enzime se disting prin specificitate stereochemică, deci în raport cu modul de aranjare a atomilor în molecula substratului. În cazul substanțelor optic active, enzima are afinitate evidentă numai pentru unul din cei doi izomeri optici, rămânând pasivă față de antipodul optic. Ca exemple dăm enzimele lactatdehidrogenaza, oxidaza D-aminoacizilor etc. Specificitatea geometrică se referă la capacitatea enzimelor de a acționa asupra izomerilor cis-trans, transformând preferențial unul din acești izomeri. De exemplu, fumarat hidrataza acționează numai asupra acidului fumaric, având forma trans și nu reacționează cu acidul maleic - izomerul cis. Înalta specificitate a enzimelor garantează lipsa haosului chimic în celula vie.

#### 6.5. Nomenclatura și clasificarea enzimelor

După o propunere mai veche, enzimele se denumeau prin adăugarea sufixului ază la numele substratului corespunzător sau al tipului de reacție catalizată. De exemplu, enzima care hidrolizează celuloza se numește celulază, enzima care oxidează (dehidroge-nează) acidul succinic - succinatdehidrogenază. Continuă să se folosească de asemenea unele denumiri de lucru demult propuse: catalază, pepsină, tripsină etc. Comisia de enzimologie a Uniunii Internaționale de Biochimie (IUB) a elaborat un nou sistem de nomenclatură și clasificare a enzimelor. În acest sistem o enzimă este definită printr-o denumire și printr-un cod de patru cifre. Prima cifră indică clasa la care aparține enzima. Toate enzimele cunoscute în prezent (peste 1500) sînt grupate în șase clase, în funcție de tipul general al reacțiilor pe care le catalizează (tabelul 6.2).

Tabelul 6.2. Clasele de enzime

Numărul clasei	Denumirea clasei	Caracterul acțiunii
1	Oxidoreductaze	Catalizează reacțiile de oxidoreducere.
2	Transferaze	Catalizează transferul diferitelor grupe și radicali chimici de la o moleculă la alta.
3	Hidrolaze	Catalizează scindarea hidrolitică a diferitelor legături chimice în substrat.
4	Liaze	Catalizează reacțiile de adiție sau



Tabelul 6.2 (Continuare)

		de eliminare a unor grupe la legătura dublă în substrat.
5	Izomeraze	Catalizează modificarea geometrică sau spațială a configurației moleculelor de substrat.
6	Ligaze (Sintetaze)	Catalizează reacțiile de sinteză, folosind energia eliberată prin scindarea unei legături macroergice.

Fiecare clasă se subdivide în subclase și subsubclase. Cea de a doua cifră din cod privește subclasa și precizează natura grupelor chimice sau a legăturilor chimice din molecula substratului, supuse acțiunii enzimei. A treia cifră indică, de obicei, natura chimică a substratului, a acceptorului etc. În fine, a patra cifră arată numărul de ordine al enzimei în cadrul subsubclasei date. De regulă, înaintea codului enzimei se scriu literele EC (Enzyme Commission). De exemplu, glucochinaza are codul EC 2.7.1.2. În tabelul 6.3 se prezintă principalele subclase și subsubclase de enzime.

#### 6.6. Reglarea activității enzimatice.

Controlul metabolismului substanțelor în organismul viu se realizează în principal prin mecanismele care reglează localizarea, cantitatea și activitatea catalitică a enzimelor.

6.6.1. Organizarea celulară a enzimelor. La bacterii spațiul periplasmatic este izolat de citosol și enzimele conținute de acesta nu se amestecă cu alte enzime ale celulei. Unele enzime se află localizate în membrană sau sînt fixate pe suprafața ei. Celulele eucariotelor au mai multe compartimente: nucleul, mitocondriile, lizozomii, microcorpusculi, vacuole, canalele citosolice și veziculele reticulului endoplasmatic. Alături cu enzimele dizolvate în citosol, există enzime (catalizînd o serie de reacții succesive) care sînt atașate de membrane, formînd un sistem multienzimatic. Un exemplu de sistem de acest tip îl constituie ansamblul enzimelor descoperite în mitocondrii. Unele enzime se asociază și funcționează împreună, sub formă de complex unitar, macromolecular. Aceste proprietăți se întîlnesc la dehidrogenazele  $\alpha$ -cetoacizilor și sinte-

Tabelul 6.3. Clasele, subclasele și unele subsubclase de enzime

1. Oxidoreductaze

- 1.1. Acționează asupra grupelor  $>\text{CH-OH}$  a donozilor
  - 1.1.1. Ca acceptor servește  $\text{NAD}^+$  sau  $\text{NADP}^+$
- 1.2. Acționează asupra grupei aldehidice sau cetonice a donozilor
  - 1.2.1. Ca acceptor servește  $\text{NAD}^+$  sau  $\text{NADP}^+$
- 1.3. Acționează asupra grupelor  $>\text{CH-CH}<$  a donozilor
  - 1.3.1. Ca acceptor servește  $\text{NAD}^+$  sau  $\text{NADP}^+$
- 1.4. Acționează asupra grupelor  $>\text{CH-NH}_2$  a donozilor
  - 1.4.1. Ca acceptor servește  $\text{NAD}^+$  sau  $\text{NADP}^+$
  - 1.4.2. Ca acceptor servește oxigenul
- 1.5. Acționează asupra grupelor  $>\text{CH-NH-}$  a donozilor
  - 1.5.1. Ca acceptor servește  $\text{NAD}^+$  sau  $\text{NADP}^+$
- 1.6. Acționează asupra  $\text{NADH}$  sau  $\text{NADPH}$  ca donori
  - 1.6.1. Ca acceptor servește  $\text{NAD}^+$  sau  $\text{NADP}^+$
  - 1.6.2. Ca acceptor servește un citocrom
  - 1.6.5. Ca acceptor servește o chinonă sau un compus înrudit
- 1.7. Acționează asupra altor compuși cu azot ca donori
  - 1.7.2. Ca acceptor servește un citocrom
  - 1.7.3. Ca acceptor servește oxigenul
- 1.8. Acționează asupra unei grupe cu sulf a donozilor
  - 1.8.1. Ca acceptor servește  $\text{NAD}^+$  sau  $\text{NADP}^+$
  - 1.8.2. Ca acceptor servește un citocrom
- 1.9. Acționează asupra grupărilor hem a donozilor
  - 1.9.3. Ca acceptor servește oxigenul
- 1.10. Acționează asupra difenolilor sau substanțelor înrudite ca donori
- 1.11. Acționează asupra  $\text{H}_2\text{O}_2$  ca acceptor
- 1.12. Acționează asupra hidrogenului ca donozor
  - 1.12.1. Ca acceptor servește  $\text{NAD}^+$  sau  $\text{NADP}^+$
  - 1.12.2. Ca acceptor servește un citocrom
- 1.13. Acționează asupra unui donozor cu încorporarea oxigenului molecular (oxigenaze)
- 1.14. Acționează asupra unei perechi de donori cu încorporarea oxigenului molecular într-un donozor (hidroxilaze)



Tabelul 6.3(Continuare)

- 
- 1.15.Acționează asupra radicalilor superoxid ca acceptor
  - 1.16.Oxidează ioni metalici
  - 1.17.Acționează asupra grupei  $-\text{CH}_2-$
  - 2.Transferaze
    - 2.1.Transferă grupe cu un carbon
      - 2.1.1.Metiltransferaze
      - 2.1.2.Transferazele grupelor hidroximetil,formil și altele
      - 2.1.3.Carboxil- și carbamoiil-transferaze
      - 2.1.4.Amidinotransferaze
    - 2.2.Transferă resturi de aldehide sau cetone
    - 2.3.Aciltransferaze
    - 2.4.Glicoziltransferaze
      - 2.4.1.Hexoziltransferaze
      - 2.4.2.Pentoziltransferaze
    - 2.5.Transferă grupe alchil(altele decât grupele metil) sau aril
    - 2.6.Transferă grupe cu azot
    - 2.7.Transferă grupe conținând fosfor
    - 2.8.Transferă grupe conținând sulf
  - 3.Hidrolaze
    - 3.1.Acționează asupra legăturilor ester
      - 3.1.1.Carboxil ester hidrolaze
      - 3.1.2.Tiolester hidrolaze
      - 3.1.3.Hidrolazele fosfomonoesterilor
    - 3.2.Acționează asupra compuşilor glicozil
    - 3.3.Acționează asupra legăturilor eterice
    - 3.4.Acționează asupra legăturilor peptidice(peptid-hidrolaze)
      - 3.4.13.Dipeptid-hidrolaze
      - 3.4.21.Proteinaze serinice
      - 3.4.22.Proteinaze tiolice
      - 3.4.23.Proteinaze acide
    - 3.5.Acționează asupra legăturilor C-N,altele decât legăturile peptidice
    - 3.6.Acționează asupra anhidridelor acide
    - 3.7.Acționează asupra legăturilor C-C
    - 3.8.Acționează asupra legăturilor cu halogen
-

Tabelul 6.3(Continuare)

- 
- 3.9.Acționează asupra legăturilor fosfor-azot
  - 3.10.Acționează asupra legăturilor sulf-azot
  - 3.11.Acționează asupra legăturilor carbon-fosfor
  - 4.Liaze
    - 4.1.Carbon-carbon liaze
      - 4.1.1.Carboxi-liaze
      - 4.1.2.Aldehid-liaze
    - 4.2.Carbon-oxigen liaze
    - 4.3.Carbon-azot liaze
    - 4.4.Carbon-sulf liaze
    - 4.5.Carbon-halogen liaze
    - 4.6.Fosfor-oxigen liaze
    - 4.99.Alte liaze
  - 5.Izomeraze
    - 5.1.Racemaze și epimeraze
    - 5.2.Cis-trans izomeraze
    - 5.3.Oxidoreductaze intramoleculare
    - 5.4.Transferaze intramoleculare
    - 5.5.Liaze intramoleculare
    - 5.99.Alte izomeraze
  - 6.Ligaze(sintetaze)
    - 6.1.Formează legături C-O
      - 6.1.1.Ligaze formatoare de aminoacil-ARNt și compuși înrudii
    - 6.2.Formează legături carbon-sulf
      - 6.2.1.Acil-tiol ligaze
    - 6.3.Formează legături C-N
      - 6.3.1.Acid-amoniac(sau amin) ligaze(amid sintetaze)
      - 6.3.2.Acid-aminoacid ligaze(peptid sintetaze)
      - 6.3.5.C-N ligaze cu glutamina ca doner de grupă amido
    - 6.4.Formează legături C-C
    - 6.5.Formează legături esterice cu acidul fosforic
-



tazele acizilor grași. Adsorbția reversibilă a enzimelor pe structuri subcelulare sau asocierea reversibilă a enzimelor în sisteme multienzimatice biologic sînt avantajoase, întrucît micșorează distanțele parcurse de substrat pentru desfășurarea reacțiilor succesive ale unei căi metabolice.

6.6.2. Controlul genetic al sintezei enzimelor. Izoenzime. Cantitatea enzimelor în celula vie este controlată de gene și producții lor. Mecanismele pe care se bazează reglarea sintezei enzimelor vor fi detaliate mai departe. Aici ne vom referi la izoenzime care reprezintă forme moleculare multiple ale enzimelor, a căror apariție este corelată cu diferențe genetice determinate în structura lor primară. Izoenzimele catalizează aceeași reacție chimică, dar se deosebesc între ele printr-o serie de proprietăți fizico-chimice (afinitatea față de substrat, viteza de reacție etc.) și imunologice. Izoenzimele se întîlnesc la aceeași specie. Ele sînt necesare organismului viu pentru reglarea metabolismului substanțelor, permițîndu-i îndeplinirea unor funcții care se schimbă în timp sau în dependență de condiții. Astfel, concentrația substratului poate varia de la țesut la țesut, în diferite compartimente celulare sau în fazele de dezvoltare a organismului.

Semnificația izoenzimelor este deosebită în multe domenii ale biologiei, medicinei și agriculturii. Studiul izoenzimelor are largi aplicații în investigarea bazelor moleculare ale proceselor de morfogeneză, diferențiere celulară și evoluție, de asemenea, de cancerogeneză și alte stări patologice, precum și în diagnosticarea biochimică clinică etc.

6.6.3. Reglarea activității enzimelor. Intr-o serie de cazuri activitatea enzimatică se schimbă în urma modificării covalente a moleculei de enzimă. Unele enzime care funcționează în exteriorul celulei (în tractul digestiv sau în plasma sanguină) sînt sintetizate sub formă de precursori inactivi numiți proenzime sau zimogene. Hidroliza unui număr limitat de legături peptidice în moleculele zimogenelor conduce la conversia lor în enzime active. Activarea zimogenelor este caracteristică pentru enzimele proteolitice digestive, enzimele implicate în coagularea sîngelui etc. Modificarea covalentă a unor enzime se poate realiza prin inserția de grupări micromoleculare în moleculele lor. Așa, de exemplu,

activitatea enzimelor care catalizează sinteza și degradarea glicogenului este reglată prin fosforilarea unui anumit radical de serină din moleculele acestor enzime.

Un mecanism de reglare, mai răspândit decât modificarea covalentă, este inhibiția feedback, când acumularea produsului final al unei căi metabolice cauzează inactivarea enzimelor necesare pentru sinteza lui. Cel mai adesea este reprimată activitatea enzimei care catalizează prima etapă în procesul biosintetic dat (fig. 6.6). In-

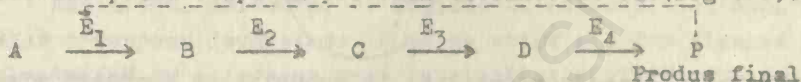


Fig. 6.6. Inhibiția feedback a primei enzime într-un proces metabolic prin legarea reversibilă a produsului final.

Inhibiția enzimei  $E_1$  nu mai permite funcționarea succesivă a celorlalte enzime, deoarece substratele lor (B, C, D) nu se mai sintetizează.

Cel mai răspândit mecanism de reglare a activității enzimelor în celula vie se consideră reglarea allosterică. La baza acestui fenomen stă legarea efectorilor sau modulatorilor cu situsul alosteric al enzimelor alosterice. Interacțiunile dintre efector și enzimele alosterice pot să conducă la diminuarea activității lor (inhibiție allosterică) sau la stimularea activității lor (activare allosterică). După natura chimică a modulatorului efectele alosterice pot fi homotropice (însuși substratul este efectorul alosteric) și heterotropice (efectorul este reprezentat de alte substanțe decât substratul). Majoritatea enzimelor alosterice sînt proteine oligomere constituite din două sau mai multe subunități (protomeri) identice sau diferite, deci posedă mai multe situsuri alosterice și catalitice per moleculă. Interacția efectorului sau substratului cu enzima allosterică cauzează anumite modificări ale conformației subunităților componente ceea ce influențează activitatea catalitică a enzimei (fig. 6.7). Prin legarea efectorului sau substratului la un situs alosteric are loc modificarea conformației subunității vecine, determinînd activarea situsului catalitic al acestei subunități. Aceasta este un indiciu al cooperativității între situsurile enzimei alosterice.

Influența hormonilor asupra diferitelor procese enzimatice



va fi discutată mai departe.

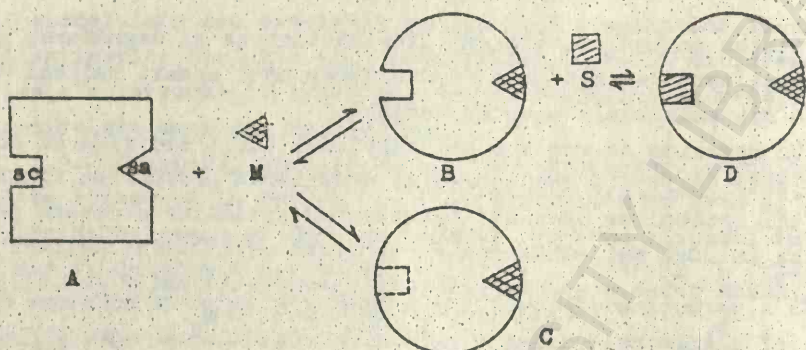


Fig.6.7.Modificarea conformației în subunitatea monomerică a enzimii allosterice,indusă de legarea modulatorului(M) la centrul allosteric(sa).A - conformația subunității pînă la legarea modulatorului;B - modulatorul-activator induce o modificare conformațională care favorizează fixarea substratului la situsul catalitic(sc);C - modulatorul-inhibitor induce o modificare conformațională care influențează negativ geometria situsului catalitic încît acesta devine inaccesibil pentru substrat;D - substratul și activatorul sînt legate cu subunitatea avînd conformație activă.

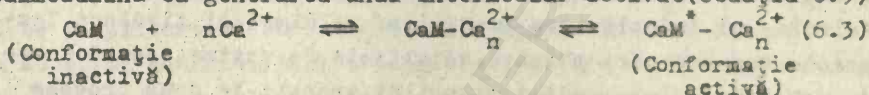
În anii '80 a fost descris și un alt mecanism de reglare a activității enzimelor,în care este implicată calmodulina.Unele procese biologice sînt declanșate de creșterea tranzitorie a concentrației ionilor de  $\text{Ca}^{2+}$ .Între aceste procese se numără degradarea glicogenului și lipidelor,eliberarea mediatorilor chimici la nivelul nervilor,contractia musculară,diviziunea celulară și altele.

Toate celulele eucariote conțin o proteină receptoare a  $\text{Ca}^{2+}$  intracelular,denumită calmodulină(CaM),întrucît ea modulează efectele ionilor de  $\text{Ca}^{2+}$  asupra celulei.Se cunosc mai multe enzime care sînt direct afectate de calmodulină: fosfodiesteraza nucleotidelor ciclice,adenilatkinaza din creier, $\text{Ca}^{2+}$ -ATP-aza membranei plasmactice,kinaza fosforilazei b,fosfolipaza  $\text{A}_2$ ,NAD-kinaza vegetală care convertește  $\text{NAD}^+$  în  $\text{NADP}^+$ .

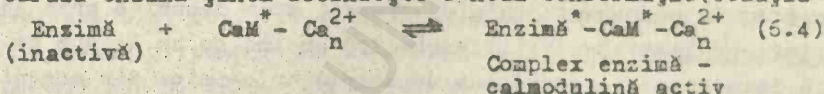
Calmodulina este o proteină acidă( $\text{pI}=4,3$ )cu masa moleculară

de 15.790 D. Structura primară a calmodulinei de la diferite specii este foarte asemănătoare, indicind un mare grad de conservare în filogenie. Calmodulina din creierul de bovine cuprinde 148 aminoacizi și prezintă 4 situsuri pentru fixarea  $\text{Ca}^{2+}$ . Legarea  $\text{Ca}^{2+}$  induce ample modificări conformaționale în molecula calmodulinei. Fiecare ion de  $\text{Ca}^{2+}$  care se fixează la calmodulină induce o anumită modificare conformațională a ei și probabil aceasta îi conferă calmodulinei capacitatea de a interacționa cu așa multe enzime.

Mecanismul molecular de acțiune al calmodulinei asupra enzimelor presupune două etape. În prima etapă are loc fixarea  $\text{Ca}^{2+}$  la calmodulină cu generarea unui intermediar activat (ecuația 6.3).



În etapa secundă, prin legarea conformației active a calmodulinei la o enzimă specifică se produce activarea acesteia, proces în urma căruia enzima-țintă dobândește o nouă conformație (ecuația 6.4).



Pentru prima dată, influența reglatoare a CaM asupra enzimelor a fost studiată cu ajutorul fosfodiesterazei nucleotidelor ciclice dependentă de  $\text{Ca}^{2+}$ . Fosfodiesteraza există ca un dimer, fiecare din subunitățile lui fixind o moleculă de calmodulină. Fosfodiesteraza nucleotidelor ciclice inactivează AMP ciclic hidrolizându-l la AMP. În țesutul cerebral calmodulina stimulează atât adenilatciclaza cât și fosfodiesteraza nucleotidelor ciclice. Această situație în care aceeași proteină produce stimularea enzimelor cu acțiune contrară pare cel puțin paradoxală, însă calmodulina manifestă afinități diferite pentru cele două enzime. Prin stimularea inegală a sintezei AMP ciclic și hidrolizei lui, calmodulina poate menține o concentrație relativ constantă de AMP ciclic. Întrucât fosfodiesteraza are diferite valori ale  $K_M$  pentru AMP ciclic ( $K_M = 10^{-4}$  M) și GMP ciclic ( $K_M = 2 \times 10^{-5}$  M), cantitățile de AMP ciclic și GMP ciclic se schimbă și aceasta, de asemenea, poate fi importantă în reglarea metabolică.



## 7. METABOLISMUL SUBSTANTELOR - BAZA VIETII

Metabolismul constituie atributul esențial, fundamental al materiei vii, indiferent de treapta de evoluție pe care aceasta se află. În sens larg, prin metabolism se înțelege schimbul de substanțe și energie, care are loc, în mod permanent, între organismul viu și mediul înconjurător. Deci, metabolismul exprimă unitatea dialectică a organismului viu cu condițiile existenței lui. Metabolismul substanțelor se compune dintr-o multitudine de transformări chimice pe care le suportă în organismul viu, atât combinațiile chimice din propria structură, care sînt supuse uzurii și reînnoirii, cît și substanțele nutritive luate din mediul înconjurător, care aduc materialul structural și energetic pentru reconstrucțiile morfologice și îndeplinirea funcțiilor celulare și tisulare. Toate aceste transformări chimice, catalizate de enzime, poartă numele de metabolism intermediar și pot fi grupate în două procese opuse: asimilația și dezasimilația. Absorbția, acumularea și transformarea de către organismul viu a substanțelor din mediul înconjurător în componenți chimici proprii sînt denumite prin asimilație (anabolism). Reacțiile anabolice au loc cu un consum de energie. Scindarea și degradarea substanțelor chimice din organismul viu, inclusiv a celor introduse cu hrana, și eliminarea produselor rezultate reprezintă dezasimilația sau catabolismul. În catabolism rezultă energia necesară organismului viu. Anabolismul și catabolismul se află într-o unitate deplină, într-o interdependență complexă și nu poate fi separat unul de celălalt. Anabolismul și catabolismul, ca două procese opuse, reprezintă contradicția principală a materiei vii, contradicție care stă la baza vieții. Incetarea metabolismului înseamnă moartea organismului. În acest mod, metabolismul substanțelor, luat în ansamblul și pluralitatea verigilor componente, constituie o confirmare persuasivă a principiului fundamental al dialecticii materialiste, după care orice fenomen reprezintă unitatea contrariilor.

Metabolismul substanțelor nu este posibil fără metabolismul energiei. Organismele fototrofe iau energia de la razele solare, iar organismele chemotrofe obțin energia din combinațiile organice

conținute în hrană. Fiecare substanță organică din compoziția materiei vii posedă o rezervă determinată de energie potențială pe seama căreia poate fi efectuat un travaliu. Această energie se numește energie liberă. Nivelurile de energie liberă a substanțelor inițiale și a produsilor de reacție sînt diferite. Ca urmare în procesele de transformare a substanțelor are loc o nouă repartizare a energiei libere între componentele sistemului de reacție. Celulele organismelor vii dispun de mecanisme prin care energia liberă, provenită de la soare sau degajată în oxidarea anumitor substanțe, poate fi acumulată în combinații de un tip special, cunoscute sub denumirea de compuși macroergici. Ei se disting printr-un înalt potențial energetic, conținînd o mare cantitate de energie ce se eliberează în reacțiile biochimice la care participă. S-a acceptat semnul  $\sim$  pentru a indica legătura a cărei hidroliză este asociată cu eliberarea unei cantități mari de energie liberă, egală cu aproximativ 25 kJ/mol și mai mult. În sistemele biologice s-au descoperit cîteva clase de compuși macroergici: derivați ai acidului fosforic, aciltioesteri, acilesterii carnitinei etc. În ansamblul compuşilor macroergici, sistemul adenilic, care include ATP, ADP și AMP, ocupă un rol central în energetica celulei vii. ATP servește ca sursă nemijlocită de energie pentru majoritatea proceselor biologice endergonice, inclusiv contracția musculară. În afară de ATP, pot fi donori de energie în procesele biosintetice de asemenea GTP, UTP și CTP.

În celula vie sinteza și degradarea diferitelor substanțe chimice se realizează cu ajutorul unei serii de reacții enzimatice succesive care poartă numele de secvență sau cale metabolică, iar produșii ei intermediari se numesc metaboliți. În organismul viu căile metabolice se desfășoară simultan și sînt corelate între ele. Produsul sau produșii unei căi funcționează ca substrat inițial pentru altă cale metabolică. Pentru a se forma o anumită substanță necesară celulei, calea metabolică trebuie să fie în esență ireversibilă, deci să aibă loc cu eliberarea unei cantități remarcabile de energie liberă. Deși calea metabolică poate să cuprindă cîteva reacții reversibile, desfășurarea procesului numai într-o singură direcție este determinată practic de



etapele ireversibile. În fiecare cale metabolică există un stadiu de inițiere, adică reacția de formare a primului metabolit, care nu are alt rol metabolic, decât acela de a sluji ca precursor intermediar în biosinteza produsului final al căii respective. În majoritatea cazurilor, reacția de demarare decurge cu o pierdere mare de energie liberă, încît reacția în esență este ireversibilă. De obicei căile metabolice se desfășoară cu viteze radical diferite, corespunzătoare aceluși rol individual, pe care fiecare secvență de reacții îl joacă în viața celulei. Aceste viteze specifice sînt determinate de mecanismele de reglare sau control ale metabolismului substanțelor, asupra cărora vom insista mai departe.

## 8. METABOLISMUL GLUCIDELOR

### 8.1. ANABOLISMUL GLUCIDELOR

#### 8.1.1. FOTOSINTEZA

Sursa primară de energie în biosferă o constituie lumina solară care este folosită de organismele vii pentru sinteza substanțelor organice din dioxid de carbon pe calea procesului de fotosinteză. Dintre organismele în care se desfășoară acest proces fac parte unele genuri de bacterii fotosintetizante (bacteriile nesulfuroase purpurii - Rhodospirillum, Rhodospseudomonas; bacteriile sulfuroase purpurii - Chromatium, Thiospirillum; bacteriile sulfuroase verzi - Chlorobium; cianobacteriile sau algele albastre-verzi), algele eucariotice (diatomee, algele verzi, roșii și negre) și plantele superioare verzi. Fotosinteza furnizează acestor organisme toate substanțele organice necesare pentru creșterea și dezvoltarea lor. În același timp aceste organisme sau produsele activității lor vitale servesc ca hrană pentru ceilalți membri ai biosferei. La toate organismele fotosintetizante, inclusiv plantele superioare, fotosinteza decurge în organite specializate conținând diferiți pigmenți fotoreceptori. La bacteriile fotosintetizante fotosinteza are loc în cromatofori, care conțin bacterioclorofilă (fig. 8.2), o cantitate mare de carotenoide și fosfolipoproteine, precum și enzimele implicate în acest proces. În algele albastre-verzi (cianofite) sînt prezenți doi pigmenți care nu se întîlnesc la alte procariote: clorofila a și  $\beta$ -carotenul. La algele eucariotice și la plantele superioare verzi fotosinteza se realizează în cloroplaste. Fiecare cloroplast are o membrană externă, conținând o cantitate mare de lipide și un sistem complex de membrane interne (fig. 8.1). În stroma cloroplastului se găsesc niște discuri alcătuite dintr-o pereche de membrane dispuse la o distanță de 9 nm, asemănătoare cu un săculeț închis, numite tilacoide. Un fișic (stivă) din aceste discuri condensate reprezintă o grană. Diferite grane sînt conectate prin regiuni membranoase numite lamelle stromei. Membranele tilacoidelor se compun dintr-un strat exterior de proteine și un strat interior lipidic, conținând clorofilă, carotenoide, galactozildiacilgliceroli, digalactozildiacilgliceroli.



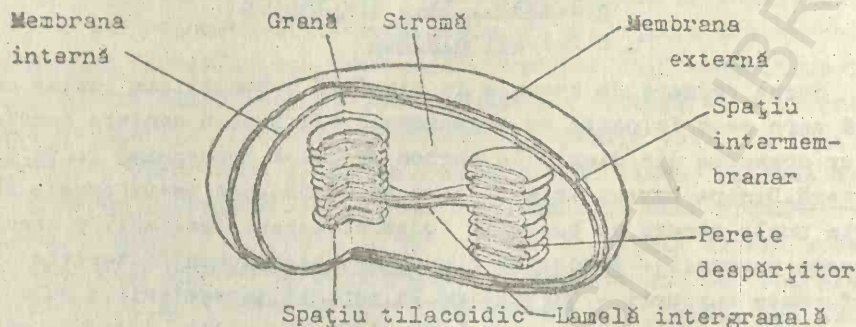
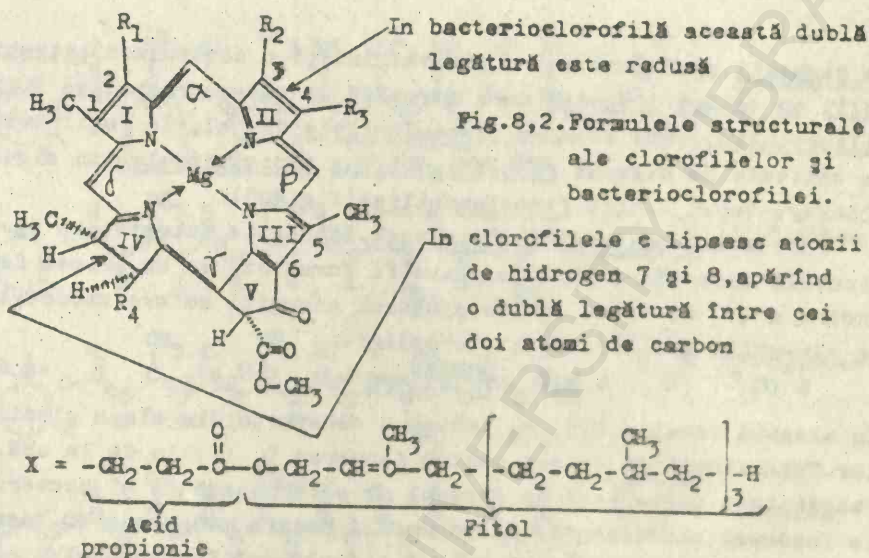


Fig.8.1.Schema ultrastructurii unui cloroplast.

sulfochinovozildiacilgliceroli și glicerofosfatide. Tilacoidurile reprezintă aparatul de conversie a energiei luminoase. În partea solubilă a cloroplastului se găsesc enzimele care transformă  $\text{CO}_2$  în glucide. Cloroplastele conțin ribozomi care participă activ în sinteza proteinelor și un ADN care este distinct de ADN nuclear. Deci cloroplastele sînt organite cu o autonomie considerabilă.

8.1.1.1. Pigmenți fotoreceptori. Dintre toți pigmenții cloroplastelor, clorofilele joacă rolul esențial în procesul de fotosinteză. Clorofilele sînt magneziu-porfirine, în care ciclul pirolitic IV este parțial redus și care conțin un izociclu V, fuzionat la ciclul pirolitic III (fig.8.2). Atomul neionizat de Mg se fixează prin două covalențe (—) și două legături coordinative (→) cu cei 4 atomi de N ai ciclurilor pirolitice. Grupa laterală carboxil de la ciclul V este esterificată cu metanol, iar cea de la ciclul IV cu fitol sau se găsește liberă. După natura substituenților laterali se deosebesc mai multe clorofile: a, b, c, d, bacterioclorofile. În cloroplaste și cromatofori, clorofilele se găsesc asociate predominant cu proteinele, formînd cromoproteinele numite cloroplastine.

Fotoreceptorul principal în cloroplastele plantelor verzi este clorofila a, al cărui conținut depășește de 3 ori pe cel al clorofilei b. La diatomee, algele brune și dinoflagelate a fost descoperită clorofila c. În algele roșii este prezentă clorofila d. Bacteriile fotosintetizante conțin bacterioclorofile. Iradierea cloroplastelor produce o fluorescență ușor măsurabilă a clorofilei a, în timp ce pentru celelalte forme de clorofilă, de asemenea, carotenoide și alți pigmenți, nu se observă acest fenomen. De aici



Tipul de clorofilă	R <sub>1</sub>	R <sub>2</sub>	R <sub>3</sub>	R <sub>4</sub>
a	-CH=CH <sub>2</sub>	-CH <sub>3</sub>	-CH <sub>2</sub> -CH <sub>3</sub>	X
b	-CH=CH <sub>2</sub>	-CH=O	-CH <sub>2</sub> -CH <sub>3</sub>	X
c <sub>1</sub>	-CH=CH <sub>2</sub>	-CH <sub>3</sub>	-CH <sub>2</sub> -CH <sub>3</sub>	-CH=CH-COOH
c <sub>2</sub>	-CH=CH <sub>2</sub>	-CH <sub>3</sub>	-CH=CH <sub>2</sub>	-CH=CH-COOH
d	-CH=O	-CH <sub>3</sub>	-CH <sub>2</sub> -CH <sub>3</sub>	X
bacterio-clorofila a	$\overset{\overset{O}{\parallel}}{C}-CH_3$	-CH <sub>3</sub>	-CH <sub>2</sub> -CH <sub>3</sub>	X

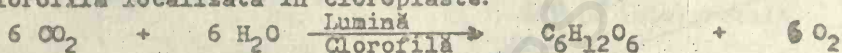
se poate deduce că toate aceste substanțe servesc ca pigmenți auxiliari care absorb energia luminoasă și o transmit eficient clorofilei a.

Pe lângă clorofilele b, c și d, între pigmenții auxiliari cei mai importanți se numără carotenii (fig.8.3), dintre care principalul derivat în majoritatea plantelor este  $\beta$ -carotenul. Bacteriile sulfuroase verzi conțin  $\gamma$ -caroten. În cloroplastele plantelor verzi și algelor verzi se întâlnesc diferite carotenoides oxigenate, între care predomină: luteina, violaxantina și neoxantina. Altă clasă



de pigmenti auxiliari, mai puțin răspândiți, o alcătuiesc tetrapirolii cu catenă deschisă care formează gruparea prostetică a ficobiliproteinelor. De exemplu, ficoeritrinele din algele roșii conțin în calitate de pigment ficoeritrobilina, ficocianinele din algele albastre-verzi conțin ficocianobilina (fig. 8.3).

8.1.1.2. Mecanismul fotosintezei. Schematic fotosinteza în plantele superioare și alge poate fi formulată ca un proces de reducere a  $\text{CO}_2$  de către  $\text{H}_2\text{O}$ , cu ajutorul energiei solare absorbită de clorofila localizată în cloroplaste:



În această ecuație,  $\text{C}_6\text{H}_{12}\text{O}_6$  indică o substanță din clasa glucidelor. Toți atomii de oxigen pentru formarea  $\text{O}_2$  provin de la apă. În fotosinteza bacteriană în general nu se formează  $\text{O}_2$  și bacteriile folosesc alt donor de hidrogen  $\text{H}_2\text{A}$  pentru reducerea  $\text{CO}_2$ . Acest donor de hidrogen poate fi  $\text{H}_2$ ,  $\text{H}_2\text{S}$ , tiosulfatul, izopropanolul, acid carboxilic etc.

Mecanismul fotosintezei, prin care energia electromagnetică se transformă în energia legăturilor chimice ale substanțelor sintetizate, este complex și cuprinde două faze: a) reacții fotochimice, în care apa este scindată de către lumină, cu generarea ATP și NADPH și b) reacții la întuneric, în urma cărora  $\text{CO}_2$  este redus la glucide cu ajutorul energiei inclusă în ATP și NADPH.

8.1.1.2.1. Reacții fotochimice. Plantele superioare au reușit să atingă un stadiu mai înalt de evoluție, întrucât au dobândit independența de sursele exterioare de reducători chimici, datorită procesului fotochimic în cursul căruia apa se oxidează, rezultând ATP și NADPH. Mecanismul de conversie a energiei luminoase în energia chimică acumulată în ATP și echivalentul reducător sub forma NADPH, se numește fosforilare fotosintetică sau fotofosforilare (D. Arnon 1954, 1958). Numeroase cercetări au dovedit că în cloroplaste există două fotosisteme diferite care participă la fotofosforilare (fig. 8.4). Unul din ele, numit fotosistemul I este activat de lumina din domeniul roșu îndepărtat ( $\sim 700\text{nm}$ ) și generează un reducător puternic care conduce la formarea NADPH. Fotosistemul II necesită lumina roșie ( $\lambda < 680\text{nm}$ ) cu o energie mai mare și produce un oxidant puternic care determină eliberarea  $\text{O}_2$  din  $\text{H}_2\text{O}$ . În același timp, fotosistemul I dă naștere unui oxidant slab, iar foto-

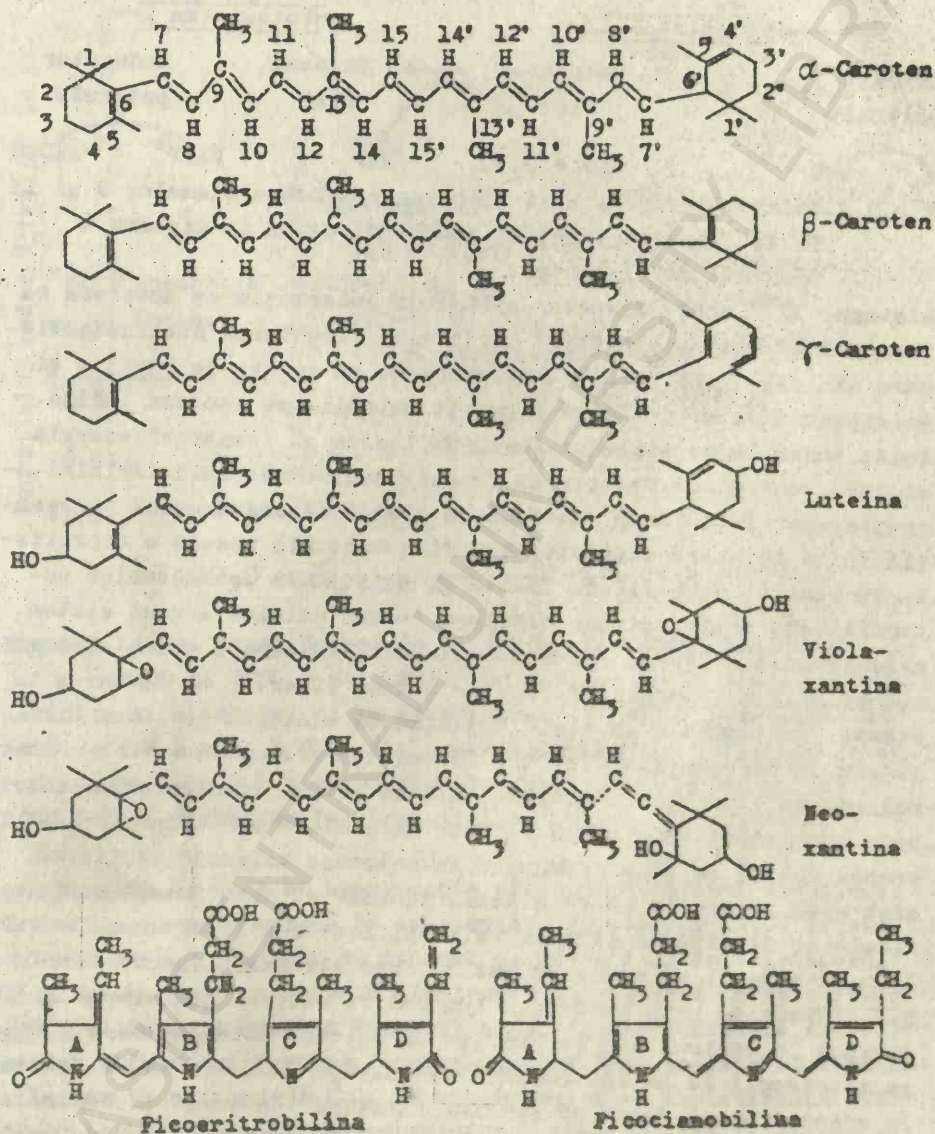


Fig.8.3. Structura unor pigmenți auxiliari, diferiți de clorofilo, prezenți în organismele fotosintetizante.



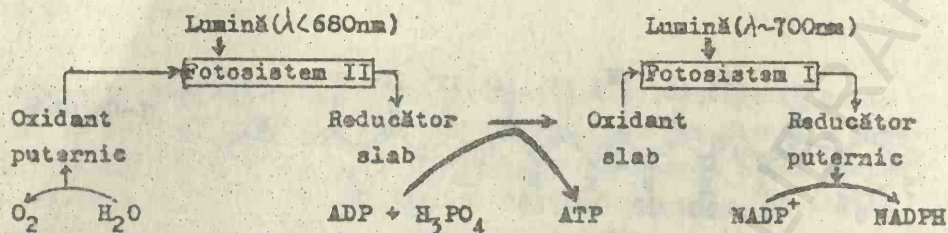


Fig.8.4. Modelul interacțiunii cooperante a fotosistemelor I și II în fotosinteză. Săgețile indică direcția de mișcare a fluxului de electroni.

sistemul II - unui reducător slab. Prin interacțiunea acestora se formează ATP. Fotosistemele I și II sînt structural distincte. Fiecare din cele două fotosisteme cuprinde un centru de reacție și un ansamblu de molecule de pigmenți capabili să capteze lumina. Acest ansamblu de pigmenți absoarbe lumina și transferă energia ei spre centrul de reacție al fotosistemului respectiv. Primind această energie, o formă specială de clorofilă din centrul de reacție trece în stare excitată. Clorofila excitată posedă o capacitate de reacție deosebit de înaltă și constituie un reducător puternic care poate ceda un electron formei oxidate a unui sistem oxido-reducător. Forma specială de clorofilă care a cedat electronul se află în stare de radical - cation liber. Ea se întoarce în starea fundamentală inițială, obținînd un electron de la un alt sistem oxido-reducător. Fiecare fotosistem are acceptorul și donorul său de electroni. Concepția actuală asupra fotofosforilării este schematizată în fig.8.5. Toate moleculele participante la proces fie că se află integrate în membrana tilacoidică, fie că sînt slab legate cu aceasta. Numai adenin- și nicotinamid-nucleotidele se dizolvă în lichidul stromei, posedînd libertatea de a se lega reversibil cu acele enzime cu care ele reacționează. Din fig. 8.5 se vede că prin absorbția luminii de către fotosistemul II se produce în centrul său de reacție un oxidant puternic care extrage electronii de la apă, formînd astfel  $O_2$ :  $2H_2O \rightarrow 4H^+ + O_2 + 4e^-$ . În această etapă joacă un rol important  $Mn^{2+}$ , prezent în centrul de reacție al fotosistemului II. Electronii eliberați din molecula de apă sînt captați de clorofila a din centrul de reacție P 680 și transmiși prin intermediul unui reducător slab Q către citocro-

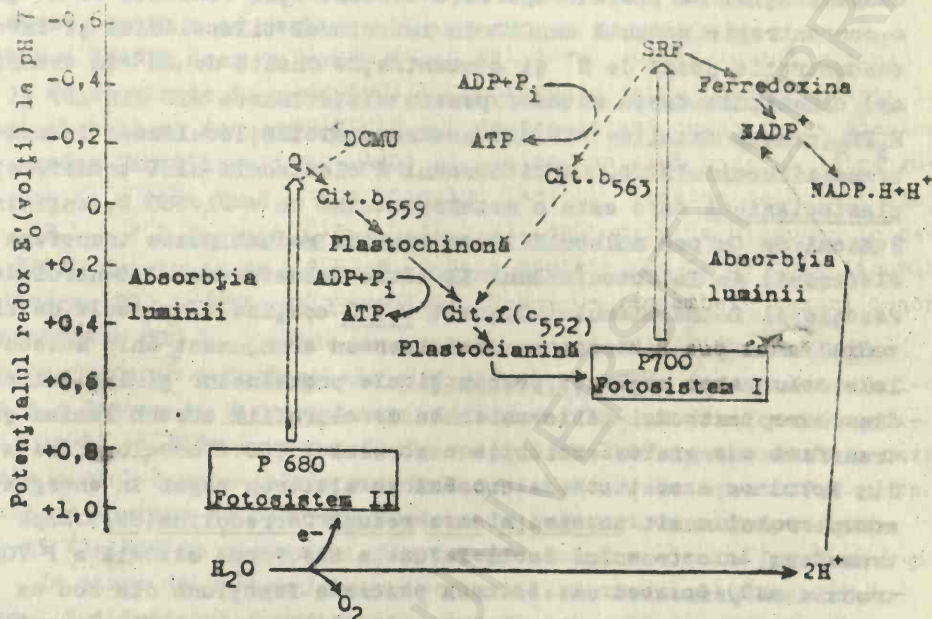


Fig.8.5.Schema transferului de electroni în fotofosforilare.

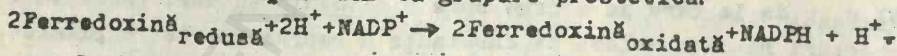
P680 și P700 - clorofila din centrul de reacție; Q - primul acceptor de electroni de la fotosistemul II; SRF - substanța care reduce ferredoxina; DCMU - diclorofenildimetiluree; săgețile întrerupte indică drumul electronilor în fotofosforilarea ciclică.

DCMU: 3-(3,4-diclorfenil)-1,1-dimetiluree (CC1=CC=C(C=C1NC(=O)NC)Cl)

mul  $b_{559}$ , de la care se scurge spre plastoquinonă (vezi Coenzime). Cercetări recente relevă că substanța Q reprezintă tot o plastoquinonă legată puternic cu centrul de reacție al fotosistemului II. Plastoquinona transportă electronii mai departe către citocromul f (simbolul f provine din latinescul *frons*=frunză) de tip c. Astfel citocromul f trece în stare redusă. Prin transferul electronilor de la citocromul  $b_{559}$  la citocromul f se sintetizează ATP. Când plastoquinona se reduce primind 2 electroni de la citocromul  $b_{559}$ , se extrag  $2H^+$  din mediul apos (matrixul) cloroplastului, deci din partea exterioară a tilacoidului. La reducerea citocromului f de către plastoquinona redusă se eliberează  $2H^+$  care pătrund prin membrana tilacoidului în interiorul lui. Se consideră că gradientul



concentrației de protoni apărut (o concentrație ridicată de  $H^+$  și o concentrație scăzută de  $OH^-$  în interiorul tilacoidului și invers, concentrație joasă de  $H^+$  și concentrație înaltă de  $OH^-$  în exterior) constituie forța motrice pentru sintetizarea ATP din ADP și  $H_3PO_4$ , proces catalizat de ATP-aza reversibilă, localizată în membrana tilacoidului. De la citocromul f electronii sînt transferați plastocianinei care este o metaloproteină cu  $M=21.000$  D, conținînd 2 atomi de Cu per moleculă. Plastocianina redusă poate transfera electronii de la fotosistemul II către fotosistemul I. Centrul de reacție al fotosistemului I, numit P 700 conține o moleculă de clorofilă a în jurul căreia se află într-un aranjament unic moleculele celorlalți pigmenți, precum și ale proteinelor și lipidelor din cloroplaste. Mai multe molecule de clorofilă absorb lumina și transferă energia de excitație centrului P 700. Cînd clorofila a din P 700 este excitată, ea cedează un electron bogat în energie acceptorului numit substanța care reduce ferredoxina (SRF). După transferul electronului de la P 700 la SRF, forma oxidată a P 700 trebuie să primească un electron pentru a funcționa din nou ca centru de reacție. Fotosistemul I primește acești electroni prin intermediul plastocianinei de la fotosistemul II. Forma redusă a SRF transferă electronul său ferredoxinei, care este o feroproteină, conținînd Fe neheminic și atomi de sulf în moleculă. Atomul de Fe din centrul activ al ferredoxinei se oxidează și se reduce alternativ. Ferredoxina redusă transferă electronul către  $NADP^+$  pentru a forma NADPH. Această reacție este catalizată de ferredoxin-NADP reductază care conține FAD ca grupare prostetică:



După Arnon și colab. (1965) o cantitate suplimentară de ATP poate să se formeze în cloroplaste pe calea fotofosforilării ciclice. Electronul cu potențialul înalt de la SRF sau ferredoxina redusă se întoarce la forma oxidată a P 700 pe un drum ciclic, indicat în fig. 8.5 prin săgeți întrerupte. În acest proces intervine citocromul  $b_{563}$  (citocromul  $b_6$ ). Fotofosforilarea ciclică este operativă cînd  $NADP^+$  se găsește în cantitate insuficientă pentru a accepta electronii de la SRF sau ferredoxina redusă. Bacteriile fotosintetizante conțin numai sistemul I.

În privința randamentului cuantic al reacției fotochimice, se

consideră necesare cîte 4 cuante în fiecare din cele două fotosisteme pentru a se realiza eliberarea unei molecule de  $O_2$  cu formarea a 2NADPH, deci în total 8 cuante.

În concluzie, în reacțiile fotochimice se formează primii produși stabili ai fotosintezei, anume ATP, NADPH și  $O_2$ . Oxigenul este un produs inutilizabil de către plantă. ATP și NADPH se folosesc în cea de a doua fază a fotosintezei.

8.1.1.2.2. Reacții la întuneric. În reacțiile la întuneric ATP și NADPH, furnizate de reacțiile fotochimice, se folosesc pentru reducerea  $CO_2$  în glucide, lipide și proteine. Transformarea fotosintetică a  $CO_2$  în glucide este cunoscută sub denumirea de ciclul pentozofosforic reducător sau ciclul Benson-Calvin, după numele lui A.A. Benson și M. Calvin, care utilizînd  $^{14}CO_2$  radioactiv au contribuit la elucidarea acestei căi metabolice. Conform datelor actuale ciclul Benson-Calvin suprinde patru etape: 1) etapa de carboxilare; 2) etapa de reducere; 3) etapa de regenerare a acceptorului  $CO_2$  și 4) etapa de sinteză a materialului celular.

În etapa de carboxilare, molecula  $CO_2$  se condensează cu ribulozo-1,5-difosfatul formînd un compus de tranziție cu 6C care se hidroxilează repede în două molecule de acid D-3-fosfoglicerice (fig. 8.6). Reacția A este catalizată de ribulozo-1,5-difosfatcarboxilază, enzimă prezentă în cloroplaste pe suprafața membranelor tilacoidice.

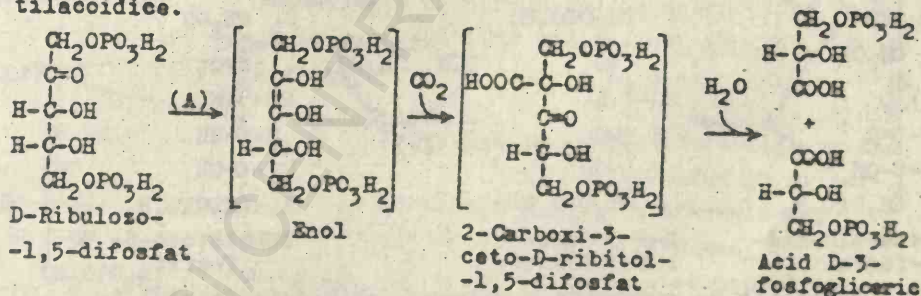


Fig. 8.6. Carboxilarea ribulozo-1,5-difosfatului.

Etapa de reducere a ciclului Benson-Calvin se realizează sub acțiunea a două enzime: fosfogliceratkinaza (B) și gliceraldehid-fosfatdehidrogenaza (C). În această etapă acidul 3-fosfoglicerice se reduce în gliceraldehid-3-fosfat, cu participarea ATP și NADPH (fig. 8.7). Reacțiile catalizate de enzimele (B) și (C) reprezintă inver-



sarea a două etape din glicoliză, unde intervine însă coenzima NAD. Enzima (B) este repartizată între cloroplaste și citoplasmă, iar enzima (C) este localizată în cloroplaste.

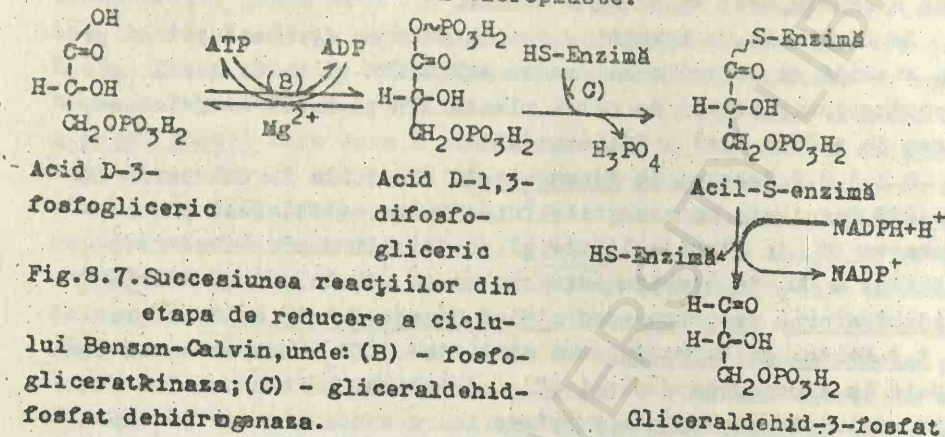


Fig.8.7. Succesiunea reacțiilor din etapa de reducere a ciclului Benson-Calvin, unde: (B) - fosfogliceratkinaza; (C) - gliceraldehid-fosfat dehidrogenaza.

În etapele a treia și a patra ale ciclului Benson-Calvin, gliceraldehid-3-fosfatul, format în etapa de reducere, se transformă parțial în ribulozo-1,5-difosfat, acceptorul CO<sub>2</sub>, iar parțial în fructozo-6-fosfat și alți compuși. Conversia gliceraldehid-3-fosfatului în fructozo-6-fosfat (fig.8.8) decurge prin inversarea reacțiilor corespunzătoare din glicoliză.

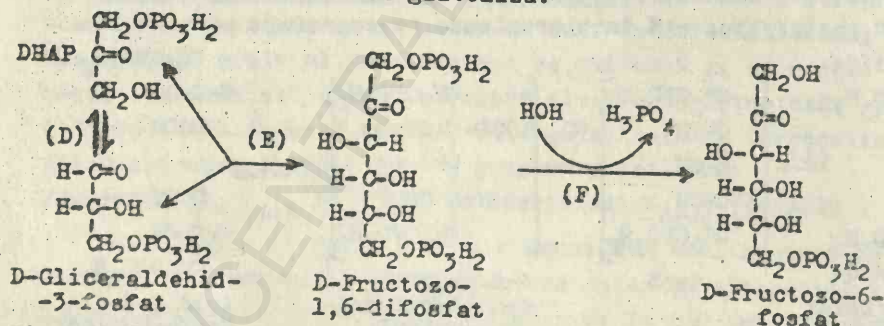


Fig.8.8. Reacțiile de conversie a gliceraldehid-3-fosfatului în fructozo-6-fosfat în cloroplaste. DHAP - dihidroxiacetone-fosfat; (D) - triozofosfatizomeraza; (E) - aldolaza; (F) - hexozodifosfataza.

Desfășurarea ulterioară a ciclului Benson-Calvin presupune resinteza ribulozo-1,5-difosfatului care este necesar pentru fixarea CO<sub>2</sub>. Reacțiile care duc la regenerarea ribulozo-1,5-difos-

fatului, într-o mare măsură sînt analoge cu reacțiile din ciclul pentozofosforic oxidativ (vezi mai departe). Problema constă în sinteza unei glucide cu 5C din două glucide cu 6C și respectiv 3C. Această sinteză se realizează prin următoarea succesiune de reacții (fig. 8.9).

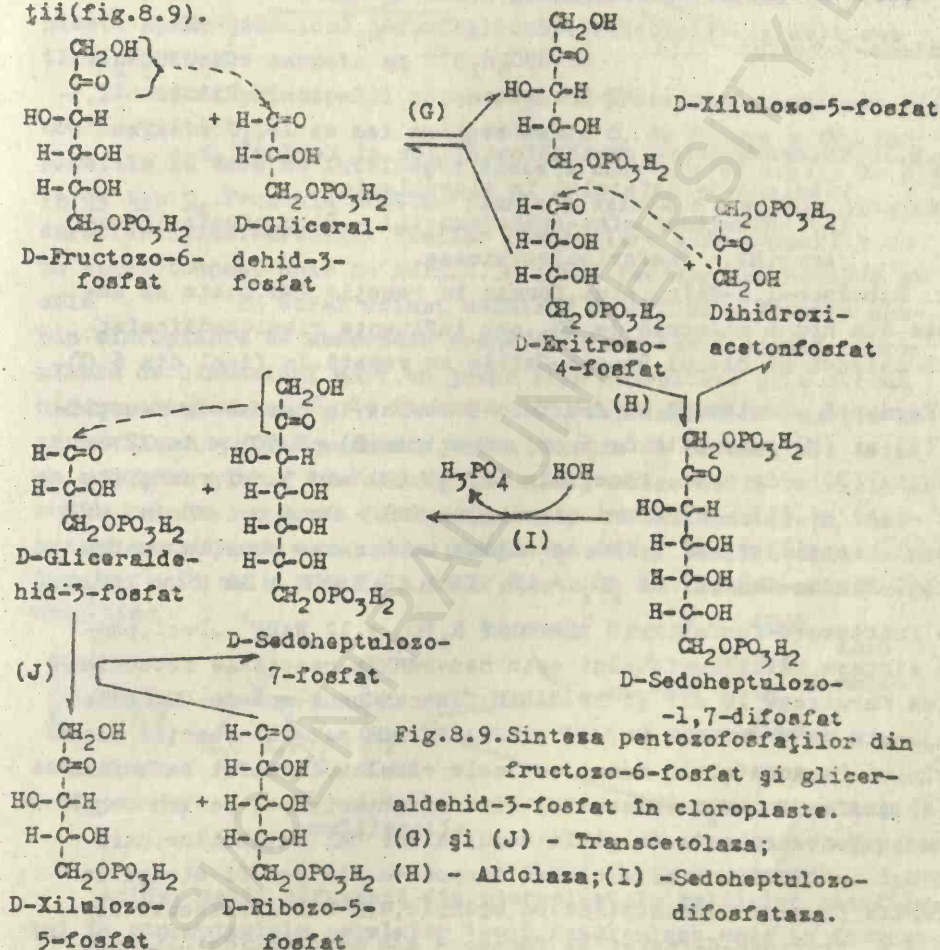


Fig. 8.9. Sinteza pentozofosfaților din fructozo-6-fosfat și glicerahid-3-fosfat în cloroplaste. (G) și (J) - Transcetolaza; (H) - Aldolaza; (I) - Sedoheptulozo-difosfataza.

În continuare, pentozofosfații formați în reacțiile (G) și (J) se transformă în ribulozo-5-fosfat (fig. 8.10). Enzima ribulozo-fosfat-3-epimeraza convertește xilulozo-5-fosfatul în ribulozo-5-fosfat. Transformarea ribozo-5-fosfatului în ribulozo-5-fosfat este catalizată de ribozofosfat-isomerază. Ciclul reacțiilor fotosinte-



tice la întinerie se încheie cu fosforilarea ribulozo-5-fosfatului la ribulozo-1,5-difosfat, sub acțiunea fosforibulozokinazei (fig.8.10).

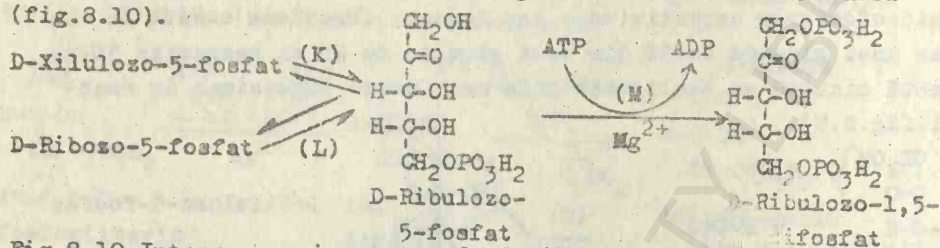


Fig.8.10. Interconversia pentozofosfaților și fosforilarea ribulozo-5-fosfatului în cloroplaste.

(K) - Ribulozofosfat-epimeraza; (L) - Ribozofosfatizomeraza; (M) - Fosforibulozokinaza.

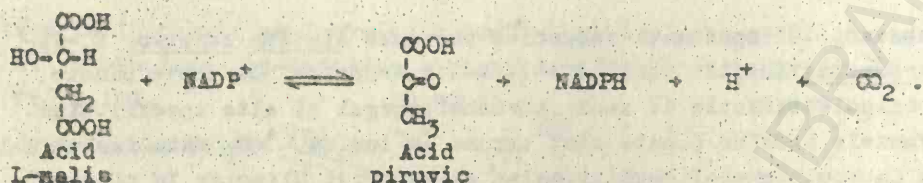
Ribulozo-1,5-difosfatul, format în reacția (M), poate să accepte din nou o moleculă de  $\text{CO}_2$ , sub influența ribulozodifosfat carboxilazei și ciclul Benson-Calvin se repetă. În final din 6  $\text{CO}_2$  se formează o moleculă de fructozo-6-fosfat, în care scop reacțiile (A) și (M) se repetă de 6 ori, reacțiile (B) și (C) - de 12 ori, reacția (D) - de 5 ori, reacțiile (E) și (F) - de 3 ori, reacțiile (G) - (J) și (L) - de 2 ori și reacția (K) - de 4 ori. Făcând bilanțul reacțiilor (A) - (M) se obține următoarea ecuație pentru ciclul Benson-Calvin:  $6 \text{CO}_2 + 18 \text{ATP} + 12 \text{NADPH} + 12 \text{H}^+ + 11 \text{H}_2\text{O}$

$\rightarrow \text{Fructozo-6-fosfat} + 18 \text{ADP} + 17 \text{H}_3\text{PO}_4 + 12 \text{NADP}^+$ . Deci, pentru sinteza hexozofosfatului este necesar ca reacțiile fotochimice să furnizeze 18 ATP și 12 NADPH; fixarea unui mol de  $\text{CO}_2$  este conjugată cu un consum de 3 ATP și 2 NADPH. Din cele 13 reacții ale ciclului Benson-Calvin numai enzimele ribulozodifosfat carboxilaza (A) și fosforibulozokinaza (M) sînt caracteristice pentru organismele fotoautotrofe. Ca și în cazul altor căi metabolice, unii produși intermediari ai ciclului Benson-Calvin pot fi atrași în diferite procese biosintetice. De exemplu, din dihidroxiacetonfosfat via fructozo-6-fosfat se formează alte monoglucide, oligoglucide, poliglucide etc.

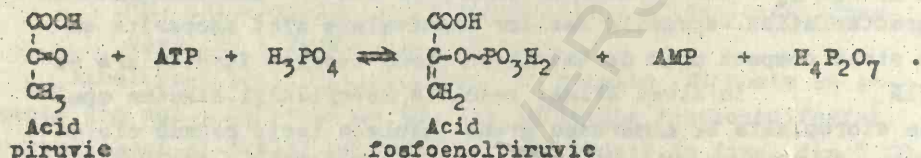
3.1.1.3. Alte reacții de fixare a  $\text{CO}_2$  la plante. Experiențele cu  $^{14}\text{CO}_2$  au demonstrat că în fotosinteză alături cu glucidele se sintetizează acizi organici, aminoacizi, proteine, lipide și alte







tecii fasciculare,  $\text{CO}_2$  este inclus în acidul 3-fosfoglicerice, care apoi se transformă în fructozo-6-fosfat prin intermediul ciclului Benson-Calvin. Acidul piruvic, format în reacția de mai sus, trece din cloroplastele celulelor tecii fasciculare în cloroplastele celulelor mezofilului, unde se transformă în acid fosfoenolpiruvic, datorită piruvat-ortofosfat-dikinazei:



Moleculele de fosfoenolpiruvat difuzează din cloroplaste în citoplasma celulelor mezofilului unde folosesc drept substrat pentru fosfoenolpiruvat carboxilază.

Acidul aspartic format în unele plante- $\text{C}_4$  migrează din citoplasma celulelor mezofilului în mitocondriile celulelor tecii fasciculare, unde este supus transaminării conducând la acidul oxalilacetic. Ultimul este redus la acid malic, care prin decarboxilare dă  $\text{CO}_2$  și acid piruvic.  $\text{CO}_2$  difuzează din mitocondrii în cloroplaste unde participă la ciclul Benson-Calvin. Acidul piruvic trece în cloroplastele mezofilului unde este convertit la acid fosfoenolpiruvic. Acesta leagă următoarea moleculă de  $\text{CO}_2$  și ciclul se repetă.

Acest mecanism constituie, probabil o adaptare a plantelor- $\text{C}_4$  la condițiile climatice nefavorabile de la tropice, permițând o creștere a intensității fotosintezei de 2 ori, în comparație cu plantele- $\text{C}_3$  (care asimilează  $\text{CO}_2$  prin ciclul Benson-Calvin).

**8.1.1.4. Reglarea fotosintezei.** Dintre aspectele privind reglarea fotosintezei se vor discuta aici unele din cele bazate pe proprietățile enzimelor implicate în proces. Reacția cheie a ciclului Benson-Calvin este carboxilarea ribulozo-1,5-difosfatului. Activitatea ribulozodifosfat carboxilazei este reglată de sub-

stratul său care se comportă ca un efector negativ la concentrații mari, în timp ce NADPH acționează ca un efector puternic pozitiv. Ribulozodifosfat carboxilaza este activată allosteric de fructozo-6-fosfat și inhibată de fructozo-1,6-difosfat. În acest mod, acumularea fructozo-1,6-difosfatului servește ca semnal de stopare a reacției de carboxilare, în timp ce formarea fructozo-6-fosfatului în concentrații ridicate inițiază reacțiile la întuneric. De aici rezultă că funcționarea ciclului Benson-Calvin depinde în mod hotărâtor de fructozodifosfatază. În cloroplaste această enzimă este activată de lumină, prin intermediul ferredoxinei reduse și a unui „factor proteic”. Lumina activează și alte enzime ale ciclului Benson-Calvin, de exemplu gliceraldehidfosfat dehidrogenaza.

### 8.1.2. Biosinteza monoglucidelor

Fructozo-6-fosfatul format în fotosinteză constituie precursorul pentru biosinteza diferitelor monoglucide. În plante și animale se întâlnesc enzime specifice care transformă fructozo-6-fosfatul în glucozo-6-fosfat, manozo-6-fosfat, glucozamin-6-fosfat etc. (fig. 8.11).

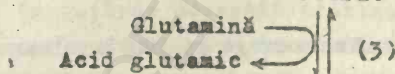
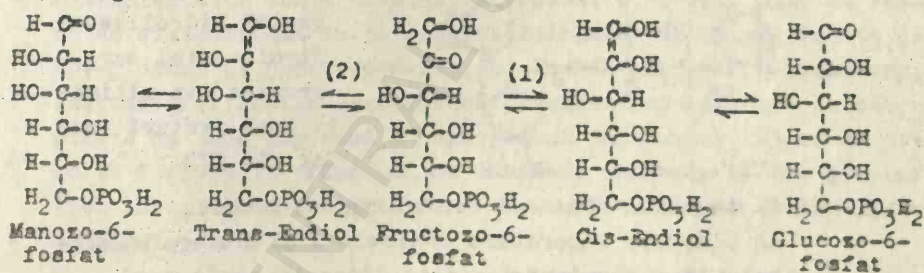
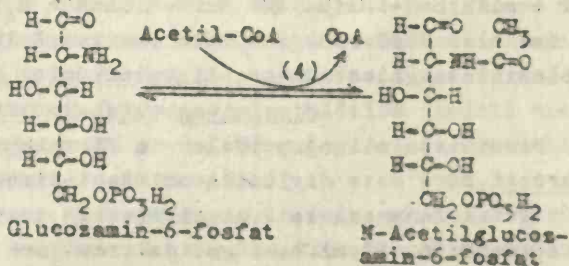


Fig. 8.11. Conversia fructozo-6-fosfatului în esterii fosforici ai unor monoglucide.

1 - Glucozofosfat-izomeraza; 2 - Manozofosfat-izomeraza; 3 - Glutamin-fructozo-6-fosfat-aminotransferaza;

4 - Fosfoglucozamin-acetiltransferaza.





Esterii 6-fosforici ai glucozei, manozei, glucozaminei etc., formați din fructozo-6-fosfat, servesc ca precursori în sinteza altor monoglucide sau a derivaților lor.

Transformările ulterioare ale monoglucidelor decurg de obicei prin intermediul nucleosiddifosfat-monoglucidelor (NuDP-monoglucidelor) care sînt formele active ale monoglucidelor, avînd rolul de importanți agenți de glicozilare (donori de resturi de monoglucide). Un exemplu îl oferă uridindifosfat-glucoza (UDP-glucoza) care se sintetizează din glucozo-6-fosfat pe calea a două reacții catalizate de enzime diferite (fig. 8.12).

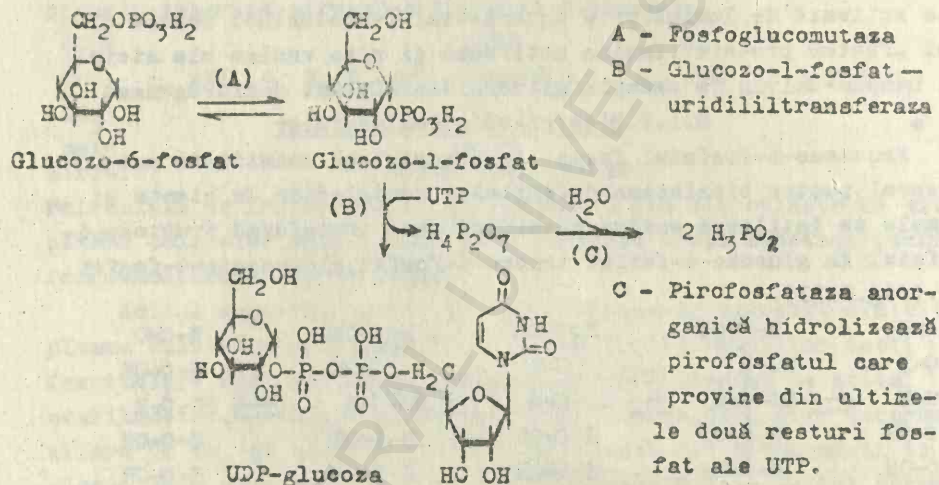


Fig. 8.12. Sinteza UDP-glucozei din glucozo-6-fosfat.

La plantele superioare enzimele A și B sînt localizate în cloroplaste.

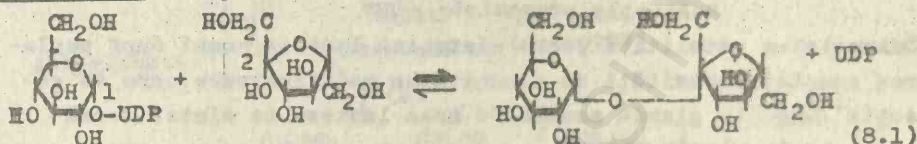
Biosinteza altor NuDP-monoglucide decurge pe căi analoge:  $\text{NuTP} + \text{aldozo-1-fosfat} \rightleftharpoons \text{NuDP-aldoză} + \text{H}_4\text{P}_2\text{O}_7$ . Aldo-1-fosfații, dar mai ales NuDP-monoglucidele participă la reacțiile implicate în biosinteza glicozidelor, oligoglucidelor și poliglucidelor.

### 8.1.3. Biosinteza oligoglucidelor

Biosinteza oligoglucidelor va fi exemplificată cu biosinteza zaharozei, care este diglucida cu răspîndirea cea mai mare în regnul vegetal. Zaharoza se sintetizează în toate plantele verzi, unde servește în principal ca formă de transport a glucidelor, întrucît diglucida creează o presiune osmotică mai mică decît aceeași can-

titate de monoglucidă.

Plantele realizează sinteza zaharozei pe două căi apropiate. În ambele căi donorul glicozilic este UDP-glucosa, acceptorul fiind într-un caz fructoza, iar în altul fructozo-6-fosfatul. Fructoza liberă se formează din fructozo-6-fosfat sub acțiunea fosfatazei corespunzătoare. Dacă în calitate de acceptor glicozilic funcționează fructoza, atunci biosinteza zaharozei este catalizată de zaharozosintetază (ecuația 8.1).

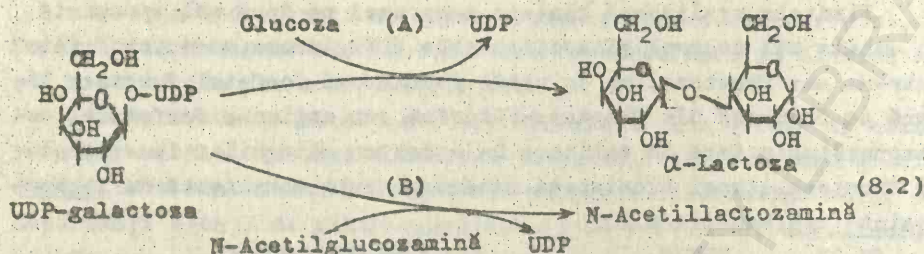


În cea de a doua cale de biosinteză a zaharozei participă UDP-glucosa și fructozo-6-fosfatul, care se transformă sub acțiunea zaharozofosfat-sintetazei în UDP și zaharozo-6<sup>F</sup>-fosfat. Ultimul compus este hidrolizat de zaharozo-6-fosfatază în zaharoză și fosfat. Zaharozofosfat-sintetaza poate utiliza numai UDP-glucosa, iar zaharozosintetaza lucrează cu UDP-glucosa, ADP-glucosa și GDP-glucosa. Ambele transferaze, precum și zaharozo-6-fosfataza se găsesc în cloroplaste. Cu toate acestea, în prezent a devenit clar că zaharoză se sintetizează în citoplasma celulelor fotosintetizante din UDP-glucoză și fructozo-6-fosfat care ia naștere din dihidroxi-acetonfosfat. Acesta se formează pe calea fotosintezelor în cloroplaste de unde migrează în citoplasmă. Zaharozosintetaza ar avea rolul fiziologic principal de a scinde zaharoză în UDP-glucoză (sau ADP-glucoză) (ecuația 8.1) care este necesară pentru procesele biosintetice.

Un interes deosebit prezintă biosinteza lactozei (glucida principală din lapte), întrucât lactozosintetaza care catalizează reacția A din ecuația 8.2, constituie un exemplu de modificare reglatoare a enzimei. Lactozosintetaza conține o subunitate catalitică, denumită galactoziltransferază și o subunitate modificatoare (care este  $\alpha$ -lactalbamina). Subunitatea catalitică izolată este activă în transferul galactozei de la UDP-galactoză la N-acetil-glucozamină formând N-acetil-lactozamina.

Galactoziltransferaza este prezentă în cele mai multe țesuturi unde participă în sinteza părții glucidice din glicoproteine.





Subunitatea catalitică poate sintetiza lactoza numai după cuplarea acestei subunități cu subunitatea modificatoare, care se găsește doar în glanda mamară. De aceea lactoza se sintetizează exclusiv în glanda mamară.

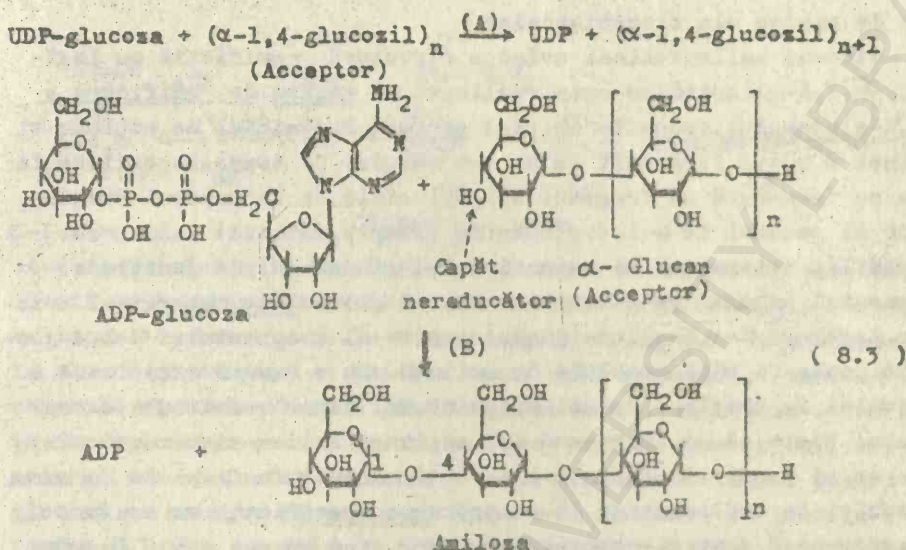
#### 8.1.4. Biosinteza poliglucidelor

Poliglucidul se sintetizează în organismele vii prin unirea unui rest glicozilic activat, cedat de un donor, la capătul nereducător al moleculei de acceptor (de obicei oligoglucid sau poliglucid cu un număr mic de resturi de monoglucide).

8.1.4.1. Biosinteza amidonului. Amidonul se sintetizează în plante cu participarea mai multor enzime. Dintre ele, prima enzimă studiată a fost  $\alpha$ -glucanfosforilaza (C.S. Hanes, 1940) care catalizează reacția:

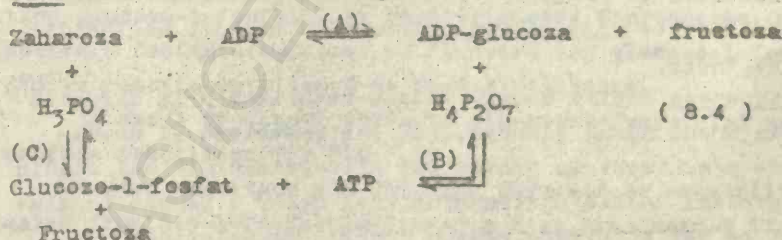
glucozo-1-fosfat +  $(\alpha\text{-1,4-glucosil})_n \rightleftharpoons (\alpha\text{-1,4-glucosil})_{n+1} + P_i$ .  
Deoarece reversibilitatea acestei reacții depinde de raportul  $P_i$ /glucozo-1-fosfat,  $\alpha$ -glucanfosforilaza poate fi implicată atât în scindarea cât și în sinteza amidonului, când concentrația glucozo-1-fosfatului în celulă atinge un nivel ridicat. Enzima poate să sintetizeze amidon de novo din glucozo-1-fosfat, folosind ca primer o oligoglucidă din seria maltozică, începând cu maltotriza (H.P. Badenhuizen, 1973).

O nouă etapă în studiul anabolismului glucidelor a fost deschisă de cercetările lui L.F. Leloir și colab. (1960, 1961), care au arătat că NuDP-glucosa servește ca precursor în biosinteza amidonului și glicogenului. Formarea amidonului din NuDP-glucoză se realizează sub acțiunea amidon-sintetazei care a fost descoperită în multe plante. Amidon-sintetaza poate folosi doi donori de glucoză: UDP-glucosa și ADP-glucosa (ecuația 8.3). Se presupune că această proprietate a enzimei este strins corelată cu mecanismul



de reglare a formării amilozei și amilopectinei în molecula amidonului.

După T.Murata și colab.(1964) glucoza din ADP-glucoză este inclusă predominant în amilopectină, iar cea din UDP-glucoză - în amiloză și amilopectină. Totuși cercetările din ultimii ani au dovedit specificitatea mai ridicată a amidon-sintetazei pentru ADP-glucoză. Formarea ADP-glucozei (ecuația 8.4) în plante se poate realiza din zaharoză sub acțiunea zaharozosintetazei (reacția A) și din glucozo-1-fosfat cu participarea ADP-glucoză-pirofosforilazei (reacția B). Unele celule vegetale pot conține zaharozefosforilază care catalizează reacția (C).



Participarea  $\alpha$ -glucanfosforilazei și amidon-sintetazei în sinteza amidonului depinde probabil de condițiile din celulă și în primul rând de compoziția stromei. Prima enzimă se găsește libe-



ră în stromă, pe cînd amidon-sintetaza este înglobată în grăuncioarele de amidon ale cloroplastelor.

Sinteza amilopectinei avînd o structură ramificată cu legături  $\alpha$ -1,6-glicozidice este realizată de enzima de ramificare a  $\alpha$ -1,4-glucanului, denumită inițial enzimă Q. Mecanismul de acțiune al enzimei Q poate fi privit ca un caz special de transglucozilare, în care se transferă un fragment oligoglucidic de la capătul nereducător al catenei de  $\alpha$ -1,4-glucan (de exemplu, amiloză) la un rest glicosilic neterminal al catenei  $\alpha$ -1,4-glucanului de joncțiune. Fragmentul adăugat se fixează la restul glicosilic neterminal printr-o legătură  $\alpha$ -1,6-glicozidică. Acceptor al fragmentului  $\alpha$ -1,4-glucanic poate fi altă moleculă de amiloză sau o ramură exterioară a moleculei în creștere de amilopectină. Mai departe molecula acceptorului poate să se lungească sub acțiunea amidon-sintetazei. Ramificarea și lungirea treptată a catenei conduce în final la formarea moleculei de amilopectină. În ce privește specificitatea enzimei Q, ea acționează asupra substratului donor cînd acesta are o lungime de cel puțin 40 resturi de glucoză.

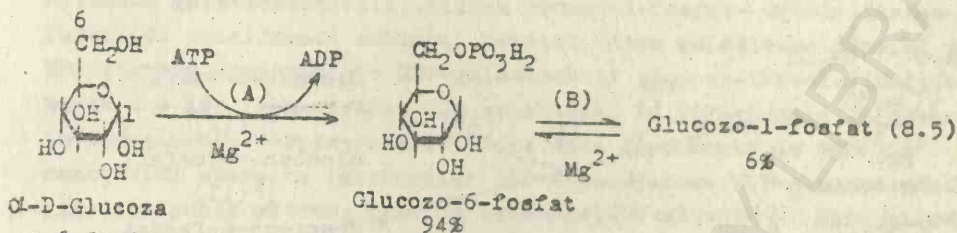
Mecanismul care determină raportul între amiloză și amilopectină în molecula de amidon nu este încă elucidat.

8.1.4.2. Biosinteza celulozei. Cu toată importanța problemei, detaliile privind biosinteza celulozei nu sînt complet lămurite. Celulozo-sintetazele folosesc ca donori de glucoză atât GDP-glucoza cît și UDP-glucoza. Natura acceptorului nu se cunoaște.

8.1.4.3. Biosinteza glicogenului. Glicogenul se sintetizează din glucoza furnizată de hrană, iar în cazul unui aport insuficient de glucide alimentare, el se formează din produse rezultate în catabolismul lipidelor și proteinelor. Biosinteza glicogenului din monoglucide se numește glicogenogeneză, iar din compuși neglucidici - glicogenoneogeneză.

Glicogenogeneza. Dintre monoglucidele rezultate prin digestia glucidelor din hrană numai glucoza, fructoza, galactoza și manoză joacă rolul de precursori în biosinteza glicogenului. Primul stadiu al glicogenogenezei constă în transformarea celor 4 hexoze în glucozo-1-fosfat pe căi specifice pentru fiecare monoglucidă.

Conversia glucozei în glucozo-1-fosfat se realizează în două reacții catalizate de enzime diferite (ecuația 8.5). Formarea gluco-



zo-6-fosfatului prin fosforilarea glucozei de către ATP este catalizată de hexokinază (reacția A). Tesuturile animale conțin diferite tipuri de hexokinaze. În creier, mușchi, eritrocite, de asemenea, în plante și drojdie se găsește hexokinaza nespecifică care este capabilă să fosforileze o gamă largă de hexoze la hexozo-6-fosfați. Caracteristic pentru hexokinaza nespecifică este inhibiția ei prin glucoso-6-fosfat. Hexokinaza cu specificitate înaltă pentru glucoză se numește glucokinază. Ea nu este inhibată de glucoso-6-fosfat. Celulele hepatice posedă atât hexokinază cât și glucokinază, însă ultima predomină în ficatul matur. Aceste enzime au rol distinct în metabolism. Hexokinaza participă în glicoliză, iar glucokinaza este implicată în depozitarea glucozei sub formă de glicogen.

Glucoso-6-fosfatul format în reacția (A) este convertit în glucoso-1-fosfat sub acțiunea fosfoglucomutazei (reacția B) care necesită  $\text{Mg}^{2+}$  și glucoso-1,6-difosfatul drept coenzimă. În centrul catalitic al enzimei active se găsește un rest de serină fosforilată. Enzima fosforilată cedează radicalul fosfat hidroxilului glicozidic din glucoso-6-fosfat, formând glucoso-1,6-difosfatul. Acest intermediar transferă grupa fosfat de la C-6 enzimei rezultând glucoso-1-fosfatul și regenerându-se fosfoenzima. Coenzima necesară fosfoglucomutazei se formează din glucoso-1-fosfat și ATP în reacția catalizată de fosfoglucochinază.

În cazul fructozei, formarea glucoso-1-fosfatului are loc conform reacțiilor din fig. 8.13.

O mare cantitate din fructoza ingerată se metabolizează pe calea fructozo-1-fosfatului (reacția 2 și următoarele în fig. 8.13) datorită fructokinazei și fructozo-1-fosfaldolazei. Alternativ, fructoza poate fi fosforilată la fructozo-6-fosfat sub influența hexokinazei. Mai departe fructoza este metabolizată prin intermediul glucoso-6-fosfatului.



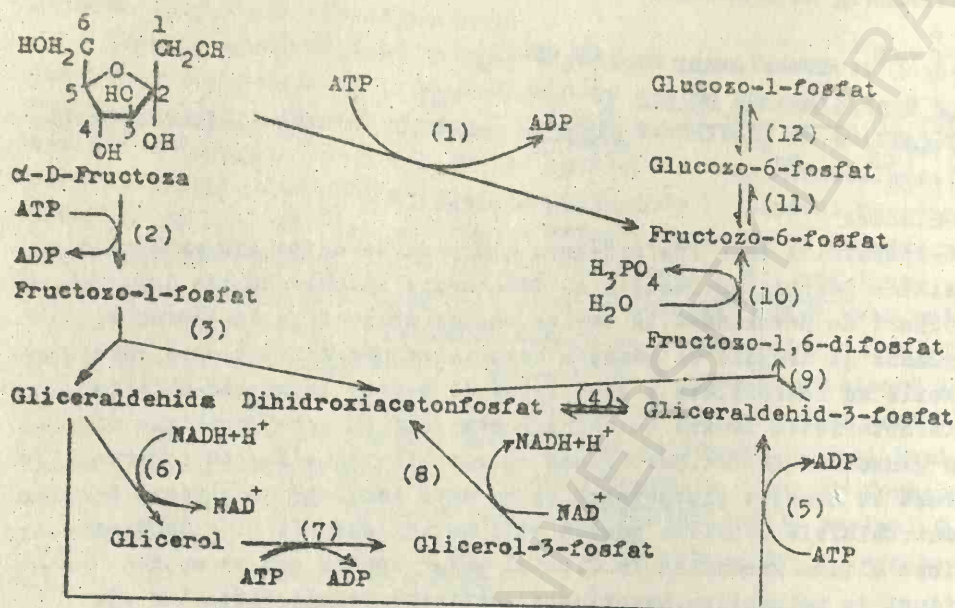
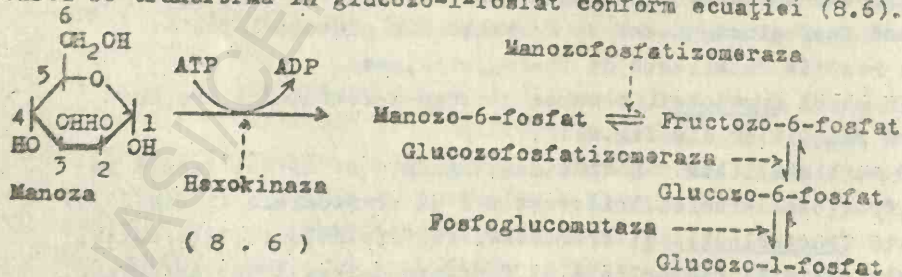


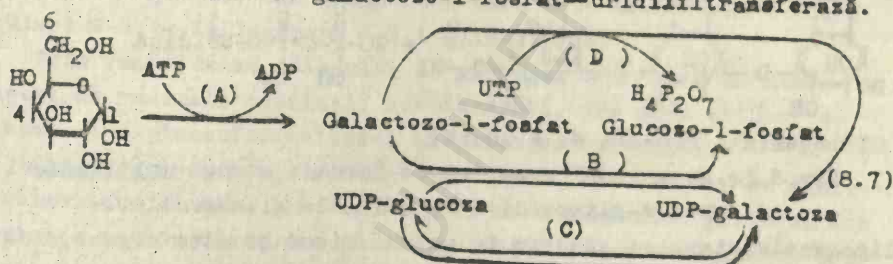
Fig.8.13.Schema reacțiilor de transformare a fructozei în glucozo-1-fosfat. Cifrele în paranteză indică enzimele care catalizează reacțiile: 1 - Hexokinaza; 2 - Fructokinaza (cetoheksokinaza); 3 - Fructozo-1-fosfataldolaza; 4 - Triozofosfatizomeraza; 5 - Triozokinaza; 6 - Alcooldehidrogenaza; 7 - Glicerolkinaza; 8 - Glicerolfosfatdehidrogenaza; 9 - Fructozodifosfataldolaza; 10 - Hexozodifosfataza; 11 - glucozofosfatizomeraza; 12 - Fosfoglucomutaza.

Când precursorul în biosinteza glicogenului este manoză, aceasta se transformă în glucozo-1-fosfat conform ecuației (8.6).



Galactoză, rezultată prin hidroliza lactozei, este convertită în glucozo-1-fosfat în trei etape (ecuația 8.7). Metabolismul galactozei începe cu transfosforilarea ei în galactozo-1-fosfat, sub

acțiunea galactokinazei (A). Enzima hexozo-1-fosfat-uridililtransferaza (B) catalizează schimbul hexozei între galactozo-1-fosfat și UDP-glucoză, conducând la UDP-galactoză și glucozo-1-fosfat. Mai departe are loc izomerizarea UDP-galactozei în UDP-glucoză în prezența UDP-glucozo-4-epimerazei (C) care este dependentă de  $NAD^+$ . În reacția (C) apare ca intermediar UDP-4-cetohexoză. UDP-glucozo-4-epimeraza poate să transforme, de asemenea, UDP-glucoză în UDP-galactoză, dacă ultima este necesară pentru sinteza oligoglucidelor, poliglucidelor complexe, glicolipidelor și glicoproteinelor. În organismul animalelor superioare UDP-galactoză poate să se formeze pe calea alternativă direct din galactozo-1-fosfat și UTP, reacția (D) fiind catalizată de galactozo-1-fosfat-uridililtransferază.



Absența enzimei hexozo-1-fosfat-uridililtransferaza (B) cauzează boala ereditară numită galactozemie, care se manifestă la copii nou-născuți prin incapacitatea organismului de a metaboliza galactoză din lactoză conținută în lapte, urmată de deranjamente ale tractului gastro-intestinal, afecțiuni ale ficatului, oprirea dezvoltării intelectuale și cataractă. Metabolismul galactozei la indivizii cu galactozemie este blocat la nivelul galactozo-1-fosfatului, care se acumulează în eritrocite și devine toxic pentru ficat și creier. O altă substanță toxică este probabil galactitolul care se formează prin reducerea galactozei.

În cel de al doilea stadiu al biosintezii glicogenului, glucozo-1-fosfatul, reacționând cu UTP, se transformă în UDP-glucoză, datorită acțiunii glucozo-1-fosfat-uridililtransferazei (reacția B, fig. 8.12).

UDP-glucoză joacă rolul de donator glicozilic în biosinteza glicogenului. Prin transferarea restului glucosil activat al UDP-glucozei la grupa hidroxil de la C-4 al radicalului terminal nere-



ducător de glucoză din molecula glicogenului se formează o nouă legătură  $\alpha$ -1,4-glicozidică (fig. 8.14). Această reacție de elongație este catalizată de glicogensintetază care poate adăuga resturile de glucoză numai dacă lanțul poliglucidic acceptor conține mai mult de 4 unități monomere. Prin urmare enzima necesită un primer.

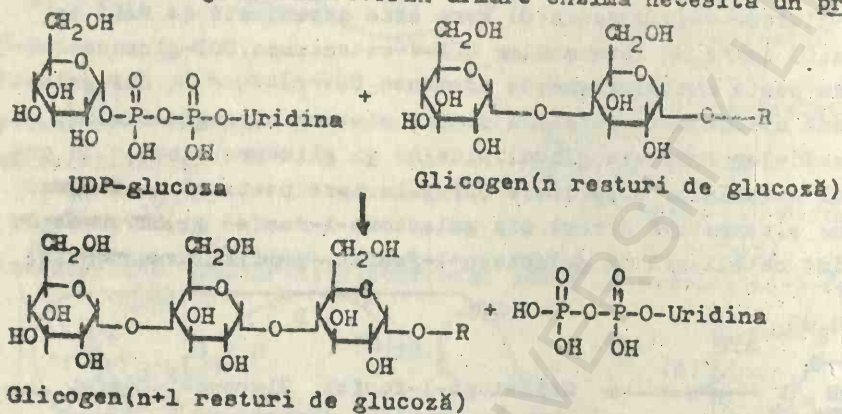


Fig. 8.14. Mecanismul reacției de formare a unei noi legături  $\alpha$ -1,4-glicozidice în molecula glicogenului.

Glicogensintetaza se găsește în mușchi, ficat și alte organe, unde poate exista sub două forme, care se deosebesc după cerința în glucozo-6-fosfat ca efector. Forma I (independentă de glucozo-6-fosfat) și forma D (dependentă de glucozo-6-fosfat) reprezintă glicogensintetaza nefosforilată și respectiv fosforilată. Glicogensintetaza D este inactivă în absența activatorului specific. Interconversia celor două forme se realizează sub acțiunea unei proteinkinaze dependentă de AMP ciclic (ecuația 8.9) și a unei fosfoproteinfosfataze. În mușchiul în repaus, glicogensintetaza se află în stare activă (forma I).

Structura puternic ramificată, caracteristică pentru molecula de glicogen, este rezultatul acțiunii amilo-(1,4 $\rightarrow$ 1,6)-transglicozilazei. În ficat, mușchi și creier această enzimă de ramificare a glicogenului scindează de la lanțurile exterioare ale poliglucidului fragmente de 6-7 unități glucozice, legate prin legături  $\alpha$ -1,4-glicozidice și le transferă cu 8-12 unități mai departe în interiorul moleculei, cu formarea legăturii  $\alpha$ -1,6-glicozidice (fig. 8.15).

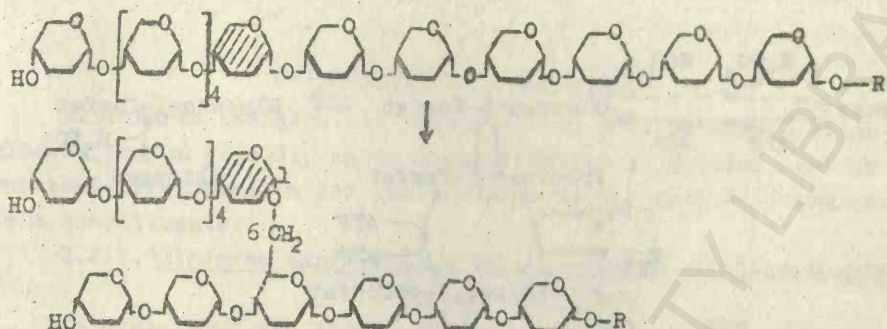


Fig.8.15. Acțiunea enzimei de ramificare. R - partea principală a moleculei de glicogen. Ciclul piranozic haurat desemnează restul de glucoză din fragmentul care este transferat de la legătura  $\alpha$ -1,4- la legătura  $\alpha$ -1,6-glicozidică.

Prin ramificarea moleculei de glicogen se creștează un număr crescut de radicali terminali nereducători, care sînt situsul de acțiune al  $\alpha$ -glucanfosforilazei și glicogensintetazei.

Glicogenoneogeneza. În cazul unui aport insuficient de glucide alimentare, ficatul are capacitatea de a sintetiza glicogen din substanțe neglucidice, care pot fi produși ai catabolismului proteic, lipidic și glucidic. Oricare din substanțele care determină creșterea cantității de glicogen, constituie, de asemenea, un precursor în sinteza glucozei. De aceea procesele de gluconeogeneză și glicogenoneogeneză, în esență, se bazează pe mecanisme comune. Astfel, acidul lactic format în mușchi prin degradarea anaerobă a glucidelor este transportat de sînge la ficat, unde aproximativ 1/5 se oxidează la  $\text{CO}_2$ , cu eliberare de energie, iar restul se transformă în glucoză. Aceasta servește la reaprovisionarea creierului, mușchiului scheletic și miocardic, după cerințele lor metabolice sau este folosită în biosinteza hepatică a glicogenului.

Glicogenoneogeneza reprezintă în mare parte inversarea reacțiilor de degradare oxidativă a glucidelor. Reacțiile ireversibile din glicoliză au fost ocolite prin alte reacții (fig.8.16), catalizate de piruvatcarboxilază, fosfoenolpiruvatcarboxikinază, fructozodifosfatază și glucozo-6-fosfatază. Fructozodifosfataza catalizează hidroliza exergonică a fructozo-1,6-difosfatului în fructozo-6-fosfat. Dacă concentrația glucozei în sînge este mică, atunci în



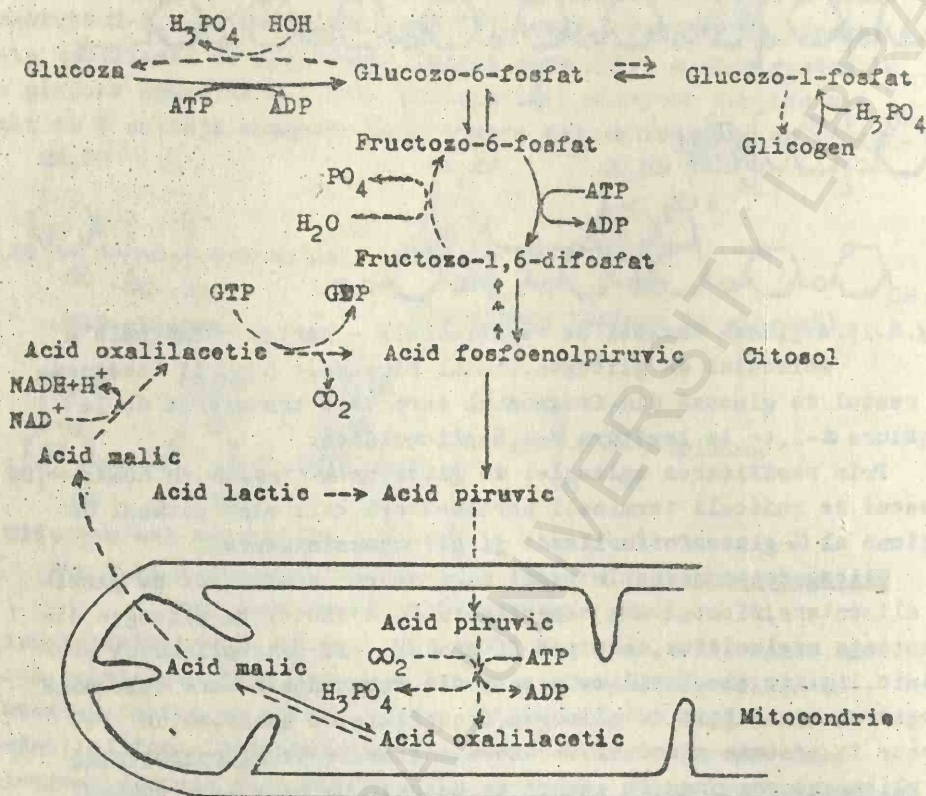


Fig.8.16. Sinteza glucozei și glicogenului din acid lactic.

Săgețile întrerupte indică calea gluconeogenetică și glicogenoneogenetică de la acidul piruvic, prin intermediul acidului oxalilacetic și acidului malic. Acidul lactic ajuns în ficat se oxidează la acid piruvic care pătrunde în mitocondrii. Aici, acidul piruvic este carboxilat la acid oxalilacetic, sub acțiunea piruvatcarboxilazei și în prezența  $ATP$ . Malatdehidrogenaza mitocondrială reduce acidul oxalilacetic în acid malic. Acesta poate părăsi mitocondria, trecând în citosol, unde se oxidează din nou în acid oxalilacetic, care este transformat de fosfoenolpiruvatcarboxikinază și  $GTP$  în acid fosfoenolpiruvic. Ultimul servește ca precursor în sinteza glucozei și glicogenului.

ficat are loc hidroliza glucozo-6-fosfatului sub influența glucozo-6-fosfatazei (localizată în reticulul endoplasmatic), conducând la glucoză liberă. O mare parte de glucozo-6-fosfat se transformă în glicogen. În mușchi glucozo-6-fosfataza aproape lipsește.

## 8.2. CATABOLISMUL GLUCIDELOR

Eliberarea energiei din moleculele de poliglucide și oligoglucide, precum și modificarea proprietăților și rolului acestor substanțe, presupune în prealabil scindarea lor până la monoglucidele constituente.

### 8.2.1. Scindarea enzimatică a poliglucidelor și oligoglucidelor în celula vie

În organismul viu poliglucidele și oligoglucidele sunt descompuse în combinații mai simple prin două tipuri de reacții: hidroliza și fosforoliza (vezi Glicogenoliza).

Hidroliza. Reacțiile de scindare hidrolitică a poliglucidelor și oligoglucidelor sunt catalizate de enzime specifice din clasa hidrolazelor. Enzimele care hidrolizează legătura  $\alpha$ -1,4-glicozidică în amidon, glicogen sau produsele lor de scindare se numesc amilaze. Se cunosc trei tipuri de amilaze.  $\alpha$ -Amilaza este răspândită în animale (salivă, pancreas, sânge etc.), plante, ciuperci și bacterii. Ea acționează asupra legăturilor  $\alpha$ -1,4-glicozidice din interiorul moleculei de amidon și glicogen; de aceea este o endamilază. Ca produși finali ai reacției catalizate de  $\alpha$ -amilază se formează oligoglucidele numite dextrine și o cantitate determinată de maltoză.  $\alpha$ -Amilaza din diferite surse necesită  $\text{Ca}^{2+}$  în calitate de cofactor, care stabilizează structura secundară și terțiară a enzimei, favorizând conformația catalitic activă. Activitatea  $\alpha$ -amilazei animale se manifestă în prezența  $\text{Cl}^-$ . Diversele  $\alpha$ -amilaze se deosebesc prin masa moleculară, pH optim etc. Determinarea activității  $\alpha$ -amilazei în serul sanguin se practică pentru diagnosticarea diferitelor boli (pancreatită).

$\beta$ -Amilaza se găsește în plantele superioare (orz, soia, grâu, cartof etc.). Ea hidrolizează legăturile  $\alpha$ -1,4-glicozidice în amidon și poliglucidele asemănătoare, eliberând succesiv resturile de maltoză de la capătul nereducător al lanțului poliglucidic. Hidroliza amidonului sub acțiunea  $\beta$ -amilazei conduce la formarea  $\beta$ -maltozei, prin inversiune Walden, de unde denumirea enzimei. Amiloza este aproape complet hidrolizată de  $\beta$ -amilază. În cazul amilopectinei, acțiunea  $\beta$ -amilazei încetează când mai rămân 2-3 unități glucozil până la punctele de ramificație. Restul moleculei de  $\alpha$ -



glucan, asupra căruia nu mai acționează  $\beta$ -amilaza, se numește dextrină-limită. Toate  $\beta$ -amilazele sînt inhibate de Cu, Hg, p-clormercu-ribenzoat, ceea ce dovedește prezența grupelor -SH în centrul activ al enzimei.

Glucoamilaza ( $\gamma$ -amilaza) catalizează hidroliza legăturilor  $\alpha$ -1,4-glicozidice în amidon, glicogen, dextrani, scindînd succesiv resturile de glucoză de la capătul nereducător al moleculei de polizaharidă. Produsii finali ai acțiunii glucoamilazei asupra amidonului sînt glucoza și dextrinele cu masă moleculară diferită. Enzima este larg răspîdită în microorganisme, țesuturile animale etc.

Amilo-1,6-glicozidaza hidrolizează legăturile  $\alpha$ -1,6-glicozidice, adică punctele de ramificație în moleculele de amilopectină și glicogen, cu formarea de oligoglucide.

Oligo-1,6-glicozidaza (dextrinaza limită) scindează legăturile  $\alpha$ -1,6-glicozidice în dextrinele-limită și alte oligoglucide.

În mod analog cu scindarea amidonului și glicogenului sînt hidrolizate celelalte poliglucide vegetale și animale. De exemplu, celulaza hidrolizează legăturile  $\beta$ -1,4-glicozidice în celuloză, cu formarea de celobioză și oligoglucide (celodextrine). Celulaza este foarte răspîdită la microorganisme, mai puțin în plante și aproape deloc la animale. Chitinaza rupe hidrolitic legăturile  $\beta$ -1,4-glicozidice în chitină și chitodextrină.

La rîndul lor, diglucidele apărute prin hidroliza poliglucidelor și oligoglucidelor sau diglucidele existente în organismul viu sînt hidrolizate sub influența  $\alpha$ - și  $\beta$ -glicozidazelor, cu formarea monoglucidelor corespunzătoare. Unele din aceste enzime se menționează în tabelul 8.1.

Catabolismul glucidelor în organismul viu poate să decurgă în lipsa oxigenului, adică în condiții anaerobe (anoxibiotice) cît și cu participarea oxigenului, deci în condiții aerobe (oxibiotice).

### 8.2.2. Degradarea anaerobă a glucidelor

Degradarea anaerobă a glucidelor este o formă de eliberare a energiei din moleculele lor, filogenetic foarte veche, prezentă în toate celulele vii.

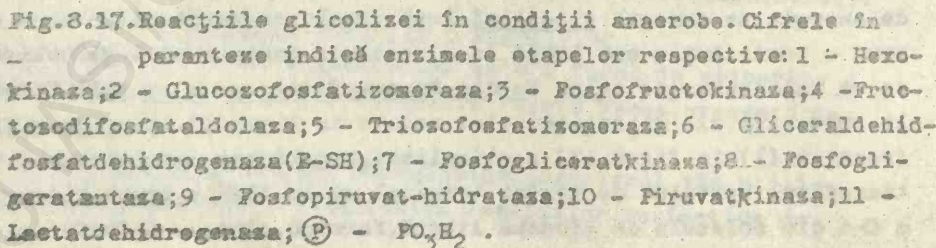
8.2.2.1. Glicoliza. Dintre monoglucide, organismul viu utilizează preferențial glucoza. Totalitatea reacțiilor enzimatice de

**Tabelul 8.1. Exemple de  $\alpha$ - și  $\beta$ -glicosidaze care hidrolizează diglucidele și alte oligoglucide.**

Denumirea enzimei	Substratul	Legătura hidrolizată	Produgi de reacție	Răspîndirea enzimei
$\alpha$ -Glucosidaza (Maltaza)	$\alpha$ -D-Glucopiranozide (Maltosa)	Legătura $\alpha$ -1,4-glucozidică	$\alpha$ -D-Glucoza + $\alpha$ -D-Glucoza	Salivă, intestin, plante superioare, ciuperci, bacterii
$\beta$ -Galactosidaza (Lactaza)	Lactoza	Legătura $\beta$ -1,4-galactozidică	$\beta$ -D-Galactoză + $\alpha$ -D-Glucoza	Glande mamare, intestinul subțire, drojdiile lactozice, ciuperci, bacterii
$\beta$ -Fructofuranozidaza (zaharaza, invertaza)	Zaharosa	Legătura $\alpha$ - $\beta$ -glicozilic al restului de fructoză	$\alpha$ -D-Glucoza + $\beta$ -D-Fructoză	Microorganisme (drojzii), plante superioare, intestinul animalelor
$\beta$ -Glucosidaza (celobiaza, gențiobiaza)	$\beta$ -D-Glucopiranozide (celobioza, gențiobioza)	Legătura $\beta$ -1,4-glucozidică	$\beta$ -D-Glucoza + $\beta$ -D-Glucoza	Bacterii, ciuperci, unele plante superioare
$\alpha$ -Galactosidaza (melibiaza)	Galactozide (rafinoza, melibioza)	Legătura $\alpha$ -1,4-galactozidică	$\alpha$ -Galactoză + zaharoză	Drojdiile de bere, ciuperci

catabolizare anaerobă a glucozei pînă la acid lactic, cu eliberarea de energie, se numește glicoliză. După numele cercetătorilor care au avut o contribuție mai largă la elucidarea mecanismului glicolizei, ea se mai denumește calea Embden-Meyerhof-Parnas (calea EMP). Etapele succesive ale glicolizei sînt redată în fig. 8.17. În prima etapă (reacția (1) în fig. 8.17) a glicolizei, hexokinaza catalizează transferul restului de fosfat terminal de la ATP la grupa hidroxil a C-6 din molecula de glucoză liberă, formînd glucozo-6-fosfat (esterul lui Robinson). Intrucît glucozo-6-fosfatul este o formă mobilă a glucozei, adică o formă participantă la toate căile metabolis-





mului glucidic, hexokinazele care catalizează reacția (1) sînt foarte răspindite în organismele vii. Hexokinazele necesită  $Mg^{2+}$  pentru activitatea lor și au o specificitate largă (vezi 8.1.4.3).

Etapa a (2) a glicolizei o constituie izomerizarea glucozo-6-fosfatului în fructozo-6-fosfat (ester Neuberg), sub acțiunea glucozofosfat-izomerazei. Reacția (2) este reversibilă și la echilibru raportul aldofosfat: cetofosfat = 7:3.

În etapa a (3), fosfofructokinaza realizează, cu participarea ATP și  $Mg^{2+}$  fosforilarea fructozo-6-fosfatului la fructo-1,6-difosfat (esterul lui Harden-Young sau Ivanov). Etapa a (3) este o reacție caracteristică și limitativă în glicoliză. Activitatea fosfofructokinazei este controlată allosteric, fiind inhibată de ATP și citrat și stimulată de ADP și AMP. Cu alte cuvinte, fosfofructokinaza este mai activă cînd celula are o încărcare energetică scăzută. Din reacțiile (1)-(3) se vede că pentru conversia glucozei în fructozo-1,6-difosfat s-a utilizat energia rezultată prin scindarea a 2 ATP.

În etapa a (4) fructozo-1,6-difosfatul este scindat între C-3 și C-4, de către fructozodifosfataldolază în doi triozofosfați izomeri: dihidroxiacetonfosfatul și gliceraldehid-3-fosfatul. Reacția (4) este reversibilă, echilibrul ei fiind puternic deplasat în direcția formării fructozo-1,6-difosfatului (89%). Fructozodifosfataldolaza este foarte răspîdită în regnul animal și vegetal. Enzima din mușchi nu reclamă prezența ionilor metalici, însă enzima din drojzii și multe bacterii este activată de  $Fe^{2+}$ ,  $Co^{2+}$  sau  $Zn^{2+}$ .

Etapa a (5) cuprinde interconversia dihidroxiacetonfosfatului (cetoză) și gliceraldehid-3-fosfatului (aldoză) care este catalizată de triozofosfatizomerază. Aceasta este cea mai activă din enzimele participante la glicoliză. Reacția (5) este reversibilă, echilibrul între cei doi triozofosfați stabilindu-se pentru 96% dihidroxiacetonfosfat. În acest mod, metabolismul ambilor triozofosfați poate continua pe cale glicolizei. În același timp, pentru dihidroxiacetonfosfat există și altă posibilitate, legată cu reducerea lui în glicerolfosfat (vezi Metabolismul lipidelor).

Etapa a (6) constă în oxidarea gliceraldehid-3-fosfatului la acid 1,3-difosfoglicerice, reacție puternic exergonică, catalizată de



gliceraldehidfosfat-dehidrogenază (E-SH). Această enzimă posedă în centrul activ o grupare  $-SH$  și  $NAD^+$  drept coenzimă. Energia eliberată prin oxidarea aldehidei, se acumulează în produșii de reacție după următorul mecanism. Substratul se unește prin intermediul  $C=O$  cu situsul activ al enzimei, când ia naștere un tiosemiactal, care este dehidrogenat de  $NAD^+$  până la tioesterul acil-S-enzimă, conținând o legătură macroergică. Concomitent coenzima se reduce la  $NADH$ . Aceeași enzimă catalizează fosforoliza acil-tioesterului, transferind radicalul acil la acidul fosforic, cu formarea acidului 1,3-difosfoglicerici (compus macroergic) și regenerarea  $HS-E$ . Etapa a (6), unica reacție oxidativă din glicoliză, se mai numește reacție de oxidoreducție glicolitică.

În etapa a (7) are loc, sub acțiunea fosfogliceratkinazei transferul restului de fosfat macroergic din poziția 1 a acidului 1,3-difosfoglicerici la ADP, generând acidul 3-fosfoglicerici și ATP. Reacția kinazică (7) are o importanță deosebită în glicoliză, întrucât energia eliberată în oxidarea gliceraldehid-3-fosfatului se depozitează în ATP. Deoarece dintr-o moleculă de glucoză rezultă două molecule de acid 1,3-difosfoglicerici, în această etapă a glicolizei se sintetizează 2 ATP.

În etapa a (8), acidul 3-fosfoglicerici suferă o rearanjare intramoleculară, fiind transformat de fosfogliceratmutază în acid 2-fosfoglicerici. Această enzimă necesită acidul 2,3-difosfoglicerici în calitate de coenzimă.

În etapa a (9) se produce dehidratarea acidului 2-fosfoglicerici în prezența fosfopiruvat-hidratazei (enolazei) și se formează acidul fosfoenolpiruvici, care este un compus macroergic. Ionii de  $Mg^{2+}$ ,  $Mn^{2+}$  sau  $Zn^{2+}$  activează fosfopiruvat-hidrataza, iar  $F^-$  o inhibă.

În etapa a (10), piruvatkinaza transferă radicalul fosfat cu rezerva de energie de la acidul fosfoenolpiruvici la ADP. Se formează ATP și acid enolpiruvici, care se tautomerizează spontan în acidul piruvici. Deoarece fiecare moleculă de glucoză se degradează în două molecule de acid fosfoenolpiruvici și în etapa (10) rezultă 2 ATP. Acțiunea piruvatkinazei necesită  $Mg^{2+}$ . Ionul  $Ca^{2+}$  are acțiune antagonică  $Mg^{2+}$ , deci reprimă enzima. Acidul piruvici ocupă o poziție centrală în metabolismul glucidelor. Succesiunea reacțiilor

de la glucoză la acidul piruvic este foarte similară în toate organismele și în toate tipurile de celule. Metabolizarea ulterioară a acidului piruvic se distinge prin varietate.

În ultima etapă (11) a glicolizei, în condiții anaerobe, acidul piruvic primind  $2H$  de la  $NADH+H^+$  se reduce la acid L-lactic. Reacția (11) este reversibilă și se efectuează datorită lactatdehidrogenazei, enzimă prezentă în organismele superioare și microorganisme. Conversia  $NADH$  în  $NAD^+$  sub influența lactatdehidrogenazei constituie calea principală care asigură posibilitatea desfășurării neîntrerupte a reacției (6) în care se formează  $NADH$ .

Sumând toate reacțiile discutate, se obține următoarea ecuație pentru glicoliză:

$C_6H_{12}O_6 + 2ATP + 2H_3PO_4 + 2ADP \rightarrow 2CH_3CHOHCOOH + 4ATP$ . Scăzând din 4 ATP cele 2 ATP consumate în reacțiile (1)-(3), se constată că randamentul energetic al degradării anaerobe a glucozei la acid lactic este de 2 ATP. Glicoliza se observă în toate celulele animale și vegetale consumatoare de energie, precum și în microorganisme. Majoritatea enzimelor glicolizei sînt localizate în citosol. Deși glicoliza este o cale metabolică reversibilă, reacțiile (1), (3) și (10) sînt practic ireversibile, în direcția opusă avînd o viteză neînsemnată fiziologic.

8.2.2.2. Glicogenoliza. În ficat, mușchi etc. se găsește un conținut apreciabil de glicogen, care în condițiile unei aprovizionări limitate cu oxigen, constituie o rezervă de energie ușor mobilizabilă. Conversia anaerobă a glicogenului la acid lactic se numește glicogenoliză. Acest proces începe cu fosforoliza glicogenului în prezența  $H_3PO_4$ , reacția fiind catalizată de  $\alpha$ -glucanfosforilază (glicogenfosforilază). Glicogenfosforilaza atacă molecula de glicogen de la capătul nereducător al fiecărei catene poliglucidice, clivînd legăturile  $\alpha$ -1,4-glicozidice dintre resturile succesive de glucoză, cu formarea glucozo-1-fosfatului (fig. 8.18). Acțiunea fosforilazei se oprește cînd mai sînt 4 resturi de glucoză pînă la punctul de ramificație. În această fază intervine altă enzimă, oligo-( $\alpha$ -1,4- $\rightarrow$  $\alpha$ -1,4)-glucantransferaza care transferă un fragment de 3 resturi de glucoză de pe un lanț exterior pe altul. Astfel se mărește lungimea lanțului cu legături  $\alpha$ -1,4-glicozidice și rămîne un singur rest de glucoză în punctul de ramificație.



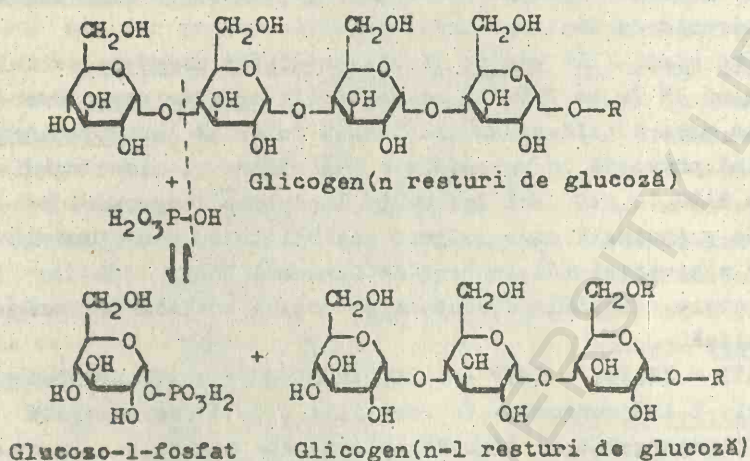


Fig.8.18.Fosforoliza glicogenului.

Scindarea hidrolitică de către  $\alpha$ -1,6-glucozidază a glucozei legate prin legătură  $\alpha$ -1,6-glicozidică în punctul de ramificație, dă posibilitatea continuării clivajului fosforolitic(fig.8.19).

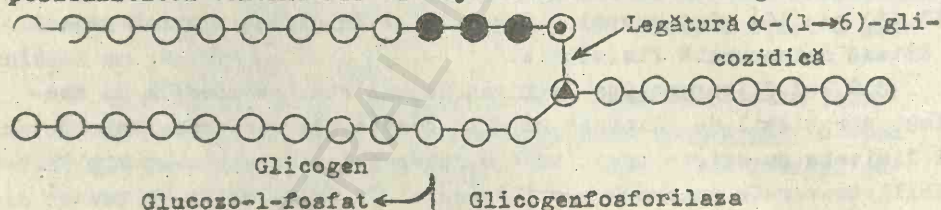
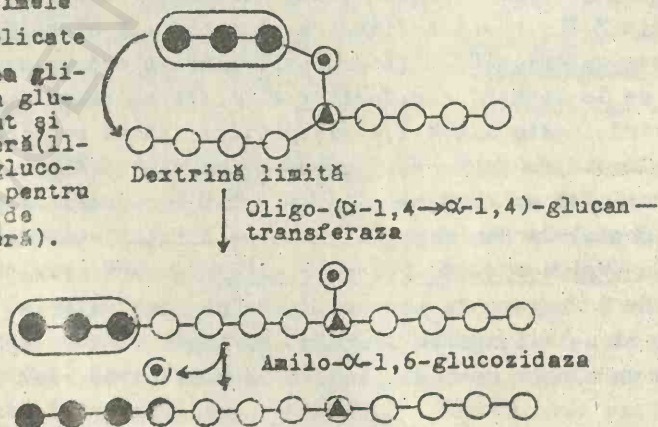


Fig.8.19.Enzimele

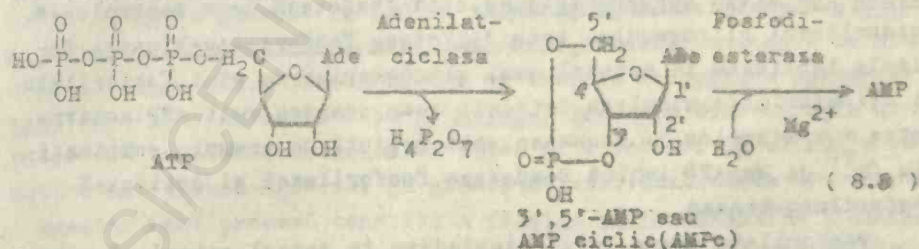
implicate în degradarea glicogenului la glucoso-1-fosfat și glucoză liberă(11-14 moli de glucoso-1-fosfat pentru fiecare mol de glucoză liberă).



Fosforilaza ocupă o poziție cheie în procesul de catabolizare a glicogenului, fiind supusă unei reglări complexe. Fosforilaza din mușchi (5% din proteinele musculare solubile) și ficat există în 2 forme diferite, interconvertibile: una activă, numită fosforilaza a și alta inactivă - fosforilaza b. Fosforilaza a din mușchi este un tetramer alcătuit din 4 subunități identice, fiecare conținând un mol piridoxalfosfat (vezi Vitamina B<sub>6</sub>) și un rest de acid fosforic grefat la un radical specific de serină din lanțul polipeptidic. Fosforilaza b reprezintă un dimer din două subunități în fiecare găsindu-se câte un mol de piridoxalfosfat. Transformarea fosforilazei b în fosforilază a are loc în prezența ATP și a Mg<sup>2+</sup>, sub acțiunea fosforilazo-kinazei, conform reacției:



La rândul ei fosforilazo-kinaza este reglată prin două mecanisme principale. Fosforilazo-kinaza poate fi activată parțial de Ca<sup>2+</sup> care se eliberează în sarcoplasmă din reticulul sarcoplasmatic, ca răspuns la contracția musculară inițiată de impulsul nervos. În acest mod, Ca<sup>2+</sup> cuplează contracția musculară și stimulează glicogenoliza. Alt mecanism de reglare a activității fosforilazo-kinazei constă în modificarea ei covalentă prin fosforilare, catalizată de o proteinkinază (fosforilazokinazo-kinaza), în prezența ATP și Mg<sup>2+</sup>. Această proteinkinază, care conține o subunitate reglatoare și una catalitică este activată de 3',5'-AMP (AMP ciclic). Ultimul se sintetizează din ATP sub acțiunea adenilatciclazei (ecuația 8.8), enzimă asociată cu membrana plasmatică. Activitatea adenilatciclazei



este stimulată de anumiți hormoni: adrenalina și glucagon (fig. 8.20). Activarea adenilatciclazei de către cei doi hormoni are la bază mecanismul prin de creștere a concentrației de glucoză în sânge sub acțiunea adrenalinei (care stimulează catabolismul glicogenului hepatic și muscular) și glucagonului (care acționează numai



asupra glicogenului din ficat).

Adrenalină Glucagon

Adenilatciclaza

ATP → AMPc

Proteinkinază

Proteinkinază

(inactivă)

(activă)

Fosforilazo-kinaza

(forma inactivă)

Fosforilazo-kinaza

(Forma activă)

4 ATP

4 ADP

Fosforilaza b

Fosforilaza a

Fig.8.20.Schema mecanismului în cascadă

de reglare a scindării glicogenului sub acțiunea glicogenfosforilazei.

4  $H_3PO_4$

4  $H_2O$

$H_3PO_4$

Glicogen  
(n resturi  
de glucoză)

Glicogen  
(n-1 resturi  
de glucoză)

+ Glucozo-1-fosfat

O particularitate caracteristică a mecanismelor reglatoare bazate pe modificarea reversibilă a protein-enzimelor constă în existența unor fosfoproteinfosfataze specifice care aduc protein-enzimele modificate în starea lor inițială „de repaus”. De exemplu, AMP ciclic este hidrolizat de către fosfodiesterază (ecuația 8.8) la AMP. Conversia fosforilazei a în fosforilază b este catalizată de fosfataza fosforilazei a. De fapt, pentru fiecare kinază există fosfataza corespunzătoare. Altă fosfatază care controlează catabolismul glicogenului este fosfataza fosforilazo-kinazei. Enzimele implicate în metabolismul glicogenului nu sînt fosforilate și defosforilate simultan, întrucît s-ar consuma mult ATP. Activitatea fosfatazelor, de asemenea, este reglată. De exemplu, combinațiile  $Ca^{2+}$  și Mg-ATP inhibă fosfataza fosforilazei și activează fosforilazo-kinaza.

Fosforilaza are o largă răspîndire în regnul animal și vegetal. În fosforilaza vegetală se găsesc 2 moli de piridoxalfosfat și lipsește  $H_3PO_4$ . Se cunosc și fosforilaze ale oligoglucidelor. Spre deosebire de  $\alpha$ -glucanfosforilaza animală, fosforilazele din plante au un rol important în sinteza poliglucidelor și oligoglucidelor.

Următoarea etapă a glicogenolizei presupune izomerizarea glucozo-1-fosfatului în glucozo-6-fosfat, catalizată de fosfoglucomatază (vezi 8.1.2).

Mai departe, glucozo-6-fosfatul obținut din glucozo-1-fosfatul format prin fosforoliza glicogenului, urmează calea glicolizei, fiind scindat în 2 moli de acid lactic. Randamentul energetic în glicogenoliză este de 3 ATP, întrucât se cheltuiește numai o moleculă de ATP din cele 4 ATP rezultate pentru fiecare rest de glucoză. Înăi glicogenogeneza este un proces endergonic și prin urmare glicogenoliza nu poate fi considerată mai eficientă energetic decât glicoliza.

8.2.2.3. Particularități caracteristice glicolizei și glicogenolizei. Glicoliza și glicogenoliza au loc cu viteze diferite de la țesut la țesut, în raport cu activitatea funcțională a fiecărui țesut. De exemplu, în ficat desfășurarea normală a glicogenolizei se schimbă datorită prezenței fosfatazelor care scindează esterii hexozofosforici. Glucozo-6-fosfatul rezultat din glucozo-1-fosfat sau din alți precursori doar parțial se transformă în acid lactic. O parte din glucozo-6-fosfat servește ca sursă de glucoză liberă care se formează în reacția catalizată de glucozo-6-fosfatază, evidențiată, de asemenea, în rinichi și intestin. Datorită acțiunii fosfatazelor, se asigură pătrunderea glucozei libere și fructozei în sînge și transportul acestora spre alte organe. Sîngele care iese din ficat conține numai glucoză într-o concentrație aproape constantă. Cantitatea în mg de glucoză la 100 ml sînge integral se numește glicemie. Menținerea unei concentrații normale, relativ constantă de glucoză în sînge poate să constituie un exemplu de reglare homeostatică, care se realizează după principiul feedback. Concentrația glucozei în sînge este determinată între alți factori de vitezele relative ale gluconeogenezei și glicogenolizei. Realizarea coordonată a acestor două procese constituie funcția glicogenolitică a ficatului, care reprezintă depozitul central de glicogen al organismului animal. Unele mecanisme de control ale glicolizei se exercită la nivelul hexokinazei, fosfofructokinazei și piruvatkinazei care catalizează reacții ireversibile.

In mod specific se realizează scindarea anaerobă a glucozei în eritrocite. În aceste celule o activitate ridicată posedă dife-



fogliceratmutaza care transformă acidul 1,3-difosfogliceric în acid 2,3-difosfogliceric(2,3-DPG).Ultima combinație se acumulează în eritrocite unde îndeplinește funcția de reglator al transportului de  $O_2$ (scade afinitatea hemoglobinei pentru  $O_2$  și stabilizează hemoglobina deoxigenată).Spre deosebire de eritrocite,în mușchi este foarte activă 2,3-difosfogliceratfosfatasa care convertește acidul 2,3-DPG în acid 3-fosfogliceric.

În creier și mușchiul cardiac predomină glicoliza.În mușchii scheletici glicoliza și glicogenoliza se desfășoară,în general,cu aceeași intensitate.O cantitate apreciabilă de acid lactic se formează în mușchi mai ales prin executarea unui efort intens și de scurtă durată.O parte din acidul lactic difuzează din mușchii scheletici activi în sânge care-l transportă la ficat,unde din nou se oxidează în piruvat,care predominant se transformă în glucoză(vezi Glicogenoneogeneza).Ultima pătrunde din nou în sânge și reaprovizionează mușchii,unde se folosește în sinteza glicogenului.Aceste transformări constituie ciclul Cori.Conform ultimelor date,la om ciclul Cori se realizează doar în limite foarte restrinse.Majoritatea acidului lactic se transformă în glicogen chiar în mușchi cînd ei se află în repaus.

### 8.2.3.Fermentația glucidelor de către microorganisme

Prin fermentație se înțelege degradarea anaerobă a glucidelor sub acțiunea microorganismelor,în scopul obținerii energiei necesare activității lor fiziologice.După produsul final care predomină cantitativ și caracterizează procesul,fermentația poate fi alcoolică,acetică,lactică,propionică,butirică,citrică etc.Unele procese de fermentație se cunosc din cele mai vechi timpuri,avînd largi aplicații practice în industria chimică,alimentară, textilă etc.

Fermentația alcoolică este realizată de multe drojdii,diferite ciuperci și unele bacterii care catabolizează glucoza în alcool etilic și  $CO_2$ .Substratul inițial al fermentației alcoolice îl constituie glucoza liberă din sucurile de fructe,glucoza obținută din maltoză și zaharoză sau din amidon,ultimul fiind supus mai întîi zaharificării cu ajutorul amilazelor.Intrucît levurile nu conțin amilaze,mediul de fermentație se suplimentează cu malt (orz încolțit) sau preparate amilazice izolate din ciuperci.Mal-

toza formată din amidon sub acțiunea amilazelor este scindată apoi în glucoză de către maltaza din levuri.

Fermentația alcoolică decurge după un mecanism care este identic, până la etapa de formare a acidului piruvic inclusiv, cu secvența reacțiilor din glicoliză. Spre deosebire de glicoliză, acidul piruvic în fermentația alcoolică este supus decarboxilării ireversibile în acetaldehidă sub acțiunea piruvatdecarboxilazei, care are drept coenzimă TPP (fig. 8.21, reacția 11). Degajarea  $\text{CO}_2$  este o caracteristică pentru fermentația alcoolică. În etapa finală a fermentației alcoolice, alcooldehidrogenaza reduce cu ajutorul NADH acetaldehida în alcool etilic (fig. 8.21, reacția 12). Ecuația sumară a procesului de fermentație alcoolică a glucozei poate fi redată astfel:  $\text{C}_6\text{H}_{12}\text{O}_6 + 2 \text{H}_3\text{PO}_4 + 2 \text{ADP} \rightarrow 2 \text{C}_2\text{H}_5\text{OH} + 2 \text{CO}_2 + 2 \text{ATP}$ .

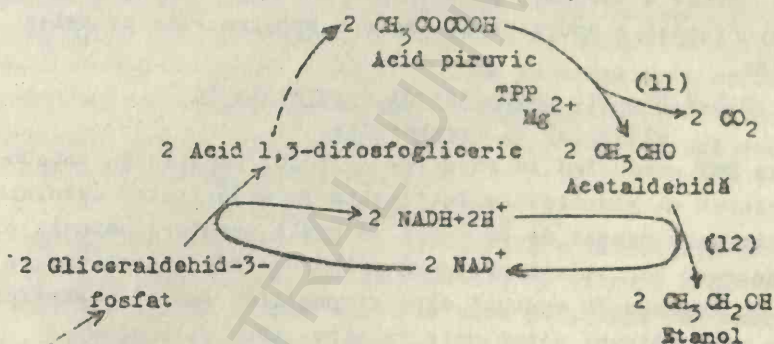


Fig. 8.21. Unele etape ale fermentației glucozei în alcool etilic, unde 11 - piruvatdecarboxilaza, 12 - alcooldehidrogenaza și TPP - tiaminpirofosfat.

Deși prin catabolizarea unei molecule de glucoză pe calea fermentației alcoolice se sintetizează 2ATP. Însemnătatea fiziologică a fermentației alcoolice constă în faptul că asigură creșterea și înmulțirea microorganismelor respective, prin folosirea glucozei ca substanță nutritivă.

Degradarea anaerobă a glucozei reprezintă cea mai veche, de asemenea cea mai simplă cale de obținere a energiei de către celulele vii. Conform teoriilor moderne despre originea vieții pe Terra, organismele anaerobe au existat cu mult înainte de apariția  $\text{O}_2$  în atmosfera terestră. Numai după realizarea fotosintezelor a



apărut viața aerobă, ceea ce a condiționat apariția și existența organismelor superior dezvoltate.

Efectul Pasteur. Prin schimbarea condițiilor anaerobe cu metabolismul aerob se observă o scădere a procesului de transformare a glucozei și formarea etanolului se intrerupe. Acest fenomen se numește efect Pasteur. După cât se pare, efectul Pasteur este determinat de încărcarea energetică diferită a celulelor în condiții aerobe și anaerobe. În prezența  $O_2$ , lanțul respirator și fosforilarea la nivelul substratului în glicoliză concurează pentru ADP. În plus, activitatea fosfofructokinazei depinde de conținutul de ATP și citrat. În anaerobioză activitatea fosfofructokinazei crește, întrucât ea este stimulată de ADP și AMP; în acest mod, pentru enzimele care catalizează reacțiile de fosforilare la nivelul substratului, devine accesibilă o cantitate mai mare de ADP. Toate acestea favorizează o scurgere mai mare a substratelor pe calea glicolitică.

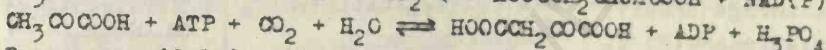
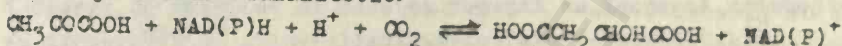
#### 8.2.4. Reacții secundare și colaterale în glicoliză și fermentație

Calea EMP, conducând la formarea acidului piruvic în catabolismul anaerob al glucozei se întâlnește în majoritatea celulelor, cu excepția unor specii de bacterii. În unele țesuturi animale glicoliza anaerobă reprezintă procesul principal de catabolizare a glucozei. De exemplu, în mușchii albi ai peștilor sau ai păsărilor domestice metabolismul aerob este relativ redus și predomină scindarea glucozei în acid lactic. În cristalinul și corneea ochiului uman, țesuturi slab aprovizionate cu  $O_2$ , energia se obține cu preponderență prin catabolizarea anaerobă a glucozei la acid lactic.

Cursul fermentației glucozei de către microorganisme se schimbă puternic în funcție de condițiile concrete. Dacă în mediul de fermentație se adaugă bisulfid, acesta reacționează cu acetaldehida dînd un aduct și se blochează reducerea ei în etanol. Celulele de drojdie se adaptează la aceste condiții, folosind NADH pentru reducerea dihidroxiacetonfosfatului în glicerol. Glicerolfosfatdehidrogenaza catalizează conversia dihidroxiacetonfosfatului în *L-α*-glicerolfosfat, care este scindat de glicerolfosfatază în glicerol.

Reducerea dihidroxiacetonfosfatului în glicerolfosfat are loc de asemenea în țesuturile animale. În mușchii insectelor zburătoare reacția menționată reprezintă probabil o cale alternativă în obținerea acidului lactic. În țesutul muscular reacția catalizată de glicerolfosfatdehidrogenază servește ca mijloc de transport în mitocondrii a echivalenților reducători obținuți de la NADH citoplasmatică. Valoarea  $K_M$  comparativ mică a enzimei din ficat pledează că aici enzima ar avea rol principal în producerea glicerolului pentru sinteza lipidelor.

Altă transformare importantă a acidului piruvic în glicoliză și fermentație este reacția de carboxilare care conduce la acidul malic și acidul oxalilacetic:



Formarea acidului malic este catalizată de malatdehidrogenaza de-carboxilantă care la organismele superioare manifestă specificitate față de  $\text{NADP}^+$ . Acidul oxalilacetic se formează prin carboxilarea acidului piruvic sub acțiunea piruvatcarboxilazei, prezentă în mitocondriile țesuturilor animale. Cele două reacții joacă rol fiziologic deosebit în sinteza glucidelor.

#### 8.2.5. Calea pentozofosfaților

Alături cu secvența EMP, în țesuturile animalelor, plantelor și în microorganisme există căi alternative de oxidare a glucozei la  $\text{CO}_2$ . Foarte importantă este calea în care participă pentozofosfații, numită calea pentozofosfaților, suntul hexozomonofosfaților sau calea fosfogluconică oxidativă, care a fost elucidată de O. Warburg, F. Lipmann, F. Dickens, V. A. Engelhardt, B. Horecker, E. Racker. Toate enzimele acestei căi metabolice se descoperă în citosolul celulelor vii.

Calea pentozofosfaților poate fi divizată într-o fază oxidativă ireversibilă și o fază neoxidativă reversibilă.

Faza oxidativă a căii pentozofosfaților începe cu dehidrogenarea glucozo-6-fosfatului la C-1, reacția fiind catalizată de glucozo-6-fosfat-dehidrogenază. Această enzimă, larg răspândită în diferite microorganisme, plante și animale, are drept coenzimă  $\text{NADP}^+$ . Produsul reacției de dehidrogenare sînt lactona acidului 6-fosfogluconic (6-fosfoglucono- $\delta$ -lactona) și  $\text{NADPH}$  (fig. 8.22, reacția 1). Glucozo-6-fosfat-dehidrogenaza este inhibată de  $\text{NADPH}$  și interne-



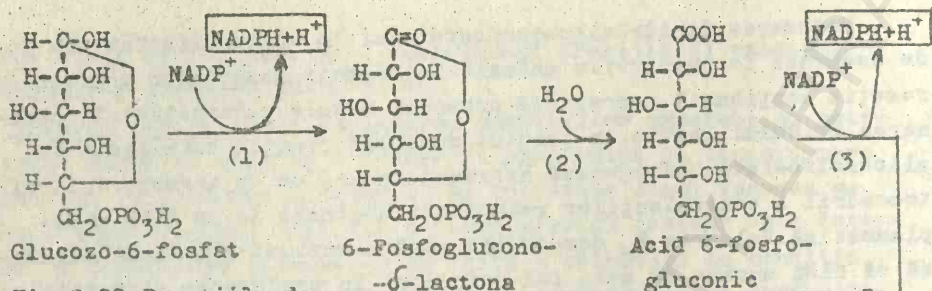
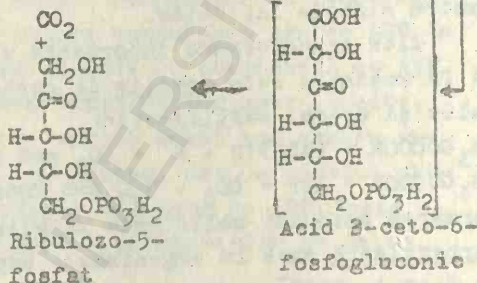
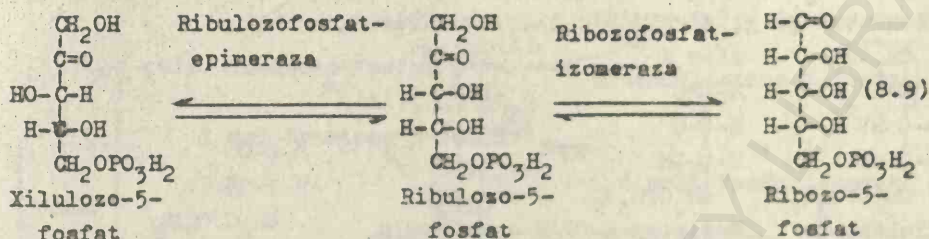


Fig.8.22.Reacțiile de dehidrogenare-decarboxilare ale căii pentozofosfaților, catalizate de glucozo-6-fosfat-dehidrogenază(1), gluconolactonază(2) și 6-fosfogluconat-dehidrogenază(3).

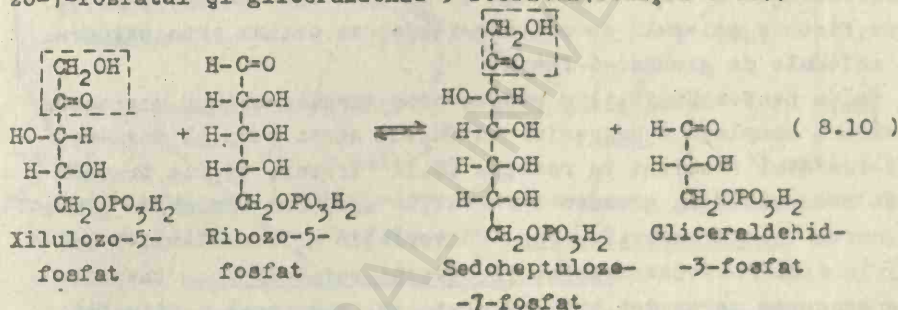


diarii din biosinteza acizilor grași. Enzima este un dimer și derivatii acil-CoA din biosinteza acizilor grași accelerează disocierea ei în monomeri inactivi. Deficiența ereditară a glucozo-6-fosfat-dehidrogenazei în eritrocite este asociată cu o formă grea de anemie. A doua etapă cuprinde hidroliza 6-fosfoglucunolactonei de către gluconolactonază, cu formarea acidului 6-fosfogluconic. Reacția (2) poate să decurgă spontan, însă viteza procesului este asigurată de gluconolactonază. Oxidarea ulterioară a acidului 6-fosfogluconic se realizează în prezența fosfogluconat-dehidrogenazei care este  $\text{NADP}^+$  și  $\text{Mn}^{2+}$ -dependentă. Se presupune că produsul intermediar în reacția (3) ar fi acidul 3-ceto-6-fosfogluconic care nu se poate izola, întrucât se decarboxilează în momentul formării lui la suprafața enzimei, rezultând ribulozo-5-fosfatul.

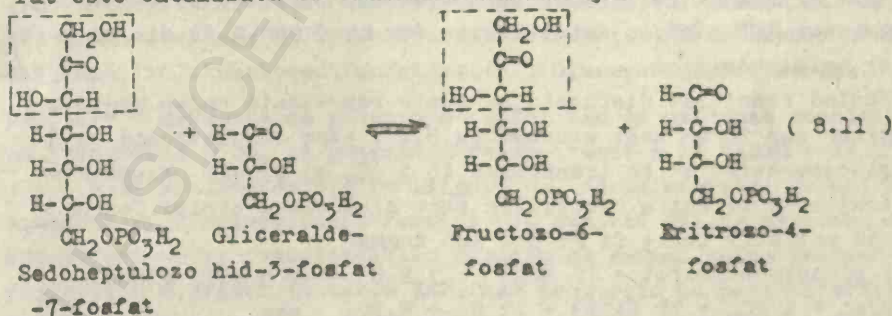
În faza neoxidativă a căii pentozofosfaților, ribulozo-5-fosfatul se izomerizează în ribozo-5-fosfat și în xilulozo-5-fosfat, sub acțiunea ribozofosfatizomerazei și respectiv ribulozofosfat-3-epimerazei (ecuația 8.9). În celula vie pentozofosfații nu se acumulează în cantități apreciabile. Ei sînt convertiți în gliceraldehid-3-fosfat și fructozo-6-fosfat. În aceste transformări sînt



implicate enzimele transcetolaza și transaldolaza, care transferă un fragment de 2C și respectiv 3C de la un cetoșofosfat la un aldosoșofosfat. Transcetolaza, avînd drept coenzimă TPP, catalizează transferul atomilor de C 1 și 2 de la xilulozo-5-fosfat la ribozo-5-fosfat. Ca rezultat al acestei reacții se formează sedoheptulozo-7-fosfatul și gliceraldehid-3-fosfatul (ecuația 8.10).



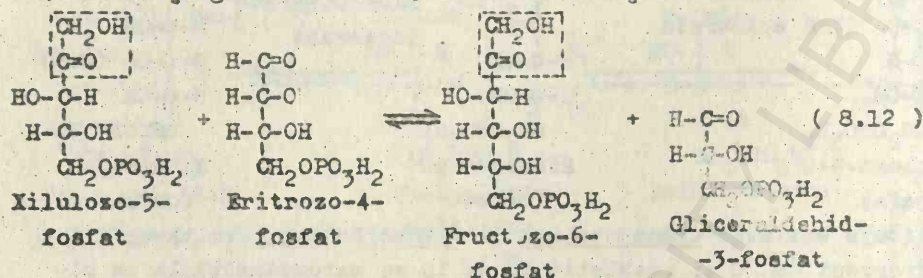
Sedoheptulozo-7-fosfatul reacționează cu gliceraldehid-3-fosfatul, formînd fructozo-6-fosfatul și eritrozo-4-fosfatul. Această sinteză a unui cetoșexozofosfat și a unui aldotetrozofosfat este catalizată de transaldolază (ecuația 8.11).



Sub acțiunea transcetolazei, care intervine pentru a doua oară în calea pentozofosfaților, eritrozo-4-fosfatul acceptă un



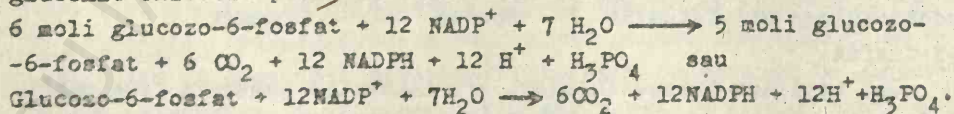
fragment C<sub>2</sub> de la xilulozo-5-fosfat și se sintetizează fructozo-6-fosfatul și gliceraldehid-3-fosfatul (ecuația 8.12).



Făcînd bilanțul reacțiilor catalizate de transcetolază și transaldolază constatăm: 2 Xilulozo-5-fosfat + ribozo-5-fosfat  $\rightleftharpoons$  2 Fructozo-6-fosfat + gliceraldehid-3-fosfat. Prin urmare pentozofosfații pot fi convertiți în intermediari glicolitici și invers. Fiecare moleculă de pentozo-fosfat se obține prin oxidarea unei molecule de glucozo-6-fosfat.

Calea pentozofosfaților adesea este considerată ca un proces de oxidare completă a hexozelor în CO<sub>2</sub>. În acest scop, gliceraldehid-3-fosfatul, rezultat în reacția (8.12) trebuie să fie transformat reversibil în glucozo-6-fosfat, cu ajutorul enzimelor gluconeogenezei: triozofosfatizomeraza convertește gliceraldehid-3-fosfatul în dihidroxiacetonfosfat; fructozodifosfataldolaza catalizează condensarea celor doi triozofosfați în fructozo-1,6-difosfat; fructozodifosfataza hidrolizează fructozo-1,6-difosfatul în fructozo-5-fosfat și glucozofosfatizomeraza izomerizează fructozo-6-fosfatul în glucozo-6-fosfat, care din nou intră în șuntul hexozomonofosfaților. Însă gliceraldehid-3-fosfatul poate fi oxidat conform schemei EMP pînă la acid piruvic, iar mai departe în ciclul acizilor tricarboxilici.

Sumînd reacțiile discutate, se poate reprezenta calea pentozofosfaților sub forma unei scheme (fig. 8.23) care demonstrează că 6 moli glucozo-6-fosfat se transformă în 6 CO<sub>2</sub> și 5 moli hexozofosfat. Ecuația de bilanț a reacțiilor care alcătuiesc ciclul fosfogluconic oxidativ poate fi redată sub forma:



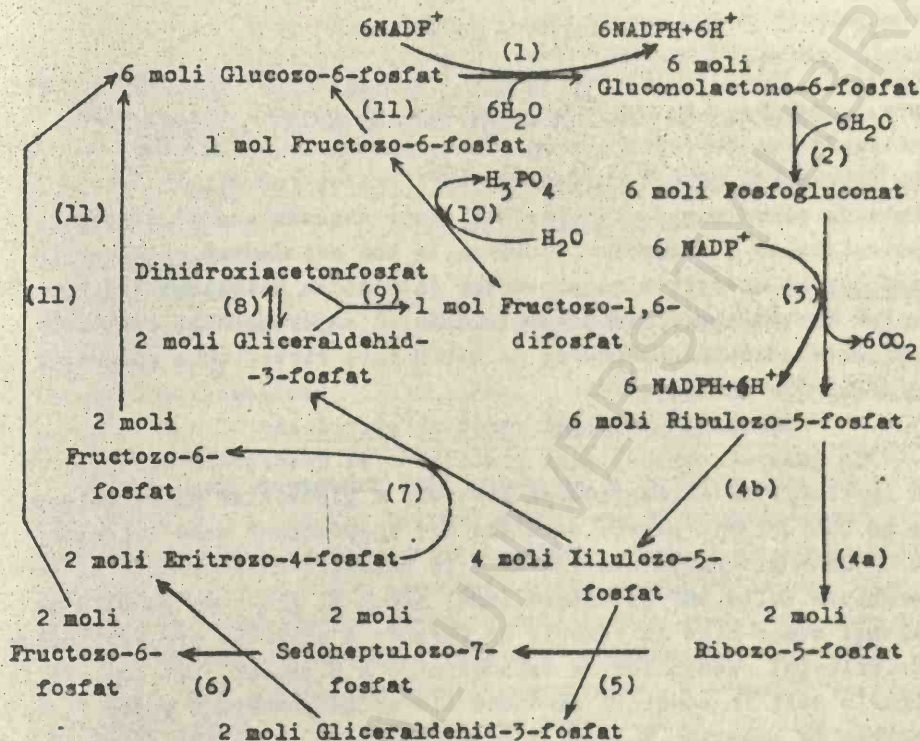


Fig.8.23. Schema reacțiilor implicate în calea pentozofosfaților.

(1): Glucozo-6-fosfat—dehidrogenaza; (2): Gluconolactonaza; (3): 6-fosfogluconat—dehidrogenaza; (4b): Ribulozofosfat-epimeraza; (4a): Ribozofosfat-izomeraza; (5): Transcetolaza; (6): Transaldolaza; (7): Transcetolaza; (8): Triozofosfatizomeraza; (9): Fructosodifosfat-aldolaza; (10): Fructozodifosfataza; (11): Glucozofosfatizomeraza.

Deci din 6 molecule de glucozo-6-fosfat una se oxidează complet, cu formarea a 6 CO<sub>2</sub> și generarea concomitentă a 12 NADPH + 12 H<sup>+</sup>.

Calea pentozofosfaților asigură obținerea energiei la multe bacterii și ciuperci. Unele reacții ale acestei căi, de asemenea, au rol hotărâtor în fotosinteză. În organismul animal calea pentozofosfaților coexistă cu calea EMP, însă proporția de participare la generarea de energie variază după funcția organelor. Astfel în ficat 70-90% din glucozo-6-fosfat se scindează pe calea EMP, iar



restul pe calea pentozofosfaților. În cristalin, cornee, glandele mări, leucocite, cortexul suprarenalelor și țesutul adipos calea pentozofosfaților este predominantă. Avantajele pe care le dobîndeste organismul prin funcționarea căii pentozofosfaților sînt multiple. De exemplu, ribozo-5-fosfatul este necesar pentru sinteza nucleotidelor și acizilor nucleici. În mod asemănător, eritrozo-4-fosfatul se folosește ca precursor în sinteza aminoacizilor aromatici la plante și microorganisme. Rolul major al căii pentozofosfaților constă în producerea de NADPH care servește ca reducător în procesele biosintetice.

### 8.2.6. Catabolismul aerob al glucidelor.

În general catabolismul glucidelor se desfășoară aerob, adică cu participarea  $O_2$ . Degradarea anaerobă a glucidelor apare mai mult ca un subterfugiu pentru celulele vii insuficient aprovizionate cu  $O_2$ . Însă glicoliza are loc atît în condiții anaerobe cît și în aerobioză. Calea EMP și catabolismul aerob al glucozei parcurg aceeași etape pînă la reacția de formare a acidului piruvic, inclusiv. Bilanțul reacțiilor de catabolizare a glucozei pînă la acid piruvic atît în condiții anaerobe cît și în aerobioză poate fi descris de ecuația:  $C_6H_{12}O_6 + 2 ADP + 2 H_3PO_4 + 2 NAD^+ \longrightarrow 2 CH_3COOOH + 2 ATP + 2 NADH + 2 H^+$ . În lipsa  $O_2$ , regenerarea  $NAD^+$  din  $NADH$  se realizează prin reacția de reducere a acidului piruvic sau a produsilor lui de transformare. Cînd celula vie este aprovizionată cu suficient  $O_2$ ,  $NADH$  format în etapa oxidativă a glicolizei se reoxidează prin lanțul respirator, iar acidul piruvic se transformă în continuare pe diferite căi.

Pentru catabolismul aerob se observă eliberarea de  $CO_2$  și absorbția de  $O_2$ . Raportul molar dintre  $CO_2$  degajat și  $O_2$  consumat se numește coeficient respirator ( $CR = CO_2/O_2$ ). Pentru toate glucidele  $CR=1$ . Valoarea medie a  $CR$  este de 0,70 pentru lipide și 0,80 pentru proteine.

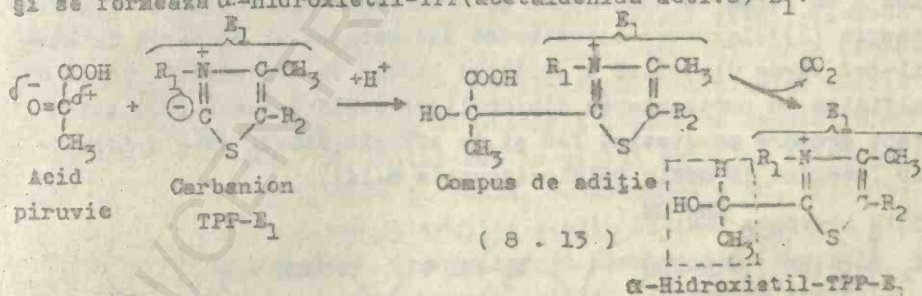
8.2.6.1. Decarboxilarea oxidativă a acidului piruvic. În majoritatea celulelor animale și vegetale, de asemenea, în microorganisme, acidul piruvic se transformă preponderent prin decarboxilare oxidativă în acetil-coenzimă A (acetil-CoA) și  $CO_2$ . Decarboxilarea oxidativă a acidului piruvic este catalizată de complexul multien-

zimatice numit piruvatdehidrogenază, care reprezintă o asociație de trei enzime (tabelul 8.2) ce folosesc 5 coenzime (TPP, acidul lipoic, CoA, FAD și  $\text{NAD}^+$ ) și necesită prezența  $\text{Mg}^{2+}$ .

Tabelul 8.2.Enzimele componente ale piruvatdehidrogenazei

Enzima	Coenzima	Reacția catalizată
Piruvatdecarboxilaza (Component piruvat-dehidrogenaza) = E <sub>1</sub>	TPP	Decarboxilarea acidului piruvic
Dihidrolipoiltrans-acetilaza = E <sub>2</sub>	Acid lipoic	Oxidarea unității C <sub>2</sub> și transferul la CoA
Dihidrolipoildehidrogenaza = E <sub>3</sub>	FAD	Regenerarea formei oxidate a lipoilamidei

Mecanismul decarboxilării oxidative a acidului piruvic se explică în felul următor. Inițial, acidul piruvic reacționează cu TPP legat cu componentul piruvatdehidrogenaza ( $E_1$ ) al complexului multienzimatic. Trăsătura esențială a TPP constă în faptul că C dintre N și S din ciclul tiazolic este foarte acid. Acest atom de carbon ionizează, luând astfel naștere un carbanion care se adăunează la  $C=O$  a acidului piruvic, favorizând decarboxilarea ultimă (ecuația 8.13). În urma acestei reacții (8.13) se degajă  $CO_2$  și se formează  $\alpha$ -hidroxietyl-TPP (acetaldehidă activă) -  $E_1$ .



Grupa hidroxietyl atagată la TPP-E<sub>2</sub> intră în reacție cu forma disulfidică a acidului lipoic; ultimul este unit printr-o legătură amidică cu grupa  $\epsilon$ -NH<sub>2</sub> a restului de lizină din molecula dihidrolipoiltransacetilazei. În această reacție grupa hidroxietyl este oxidată la acetyl de către dihidrolipoiltransacetilază, rezultând acidul S-acetildihidrolipoic, compus macroergic (fig. 8.24,



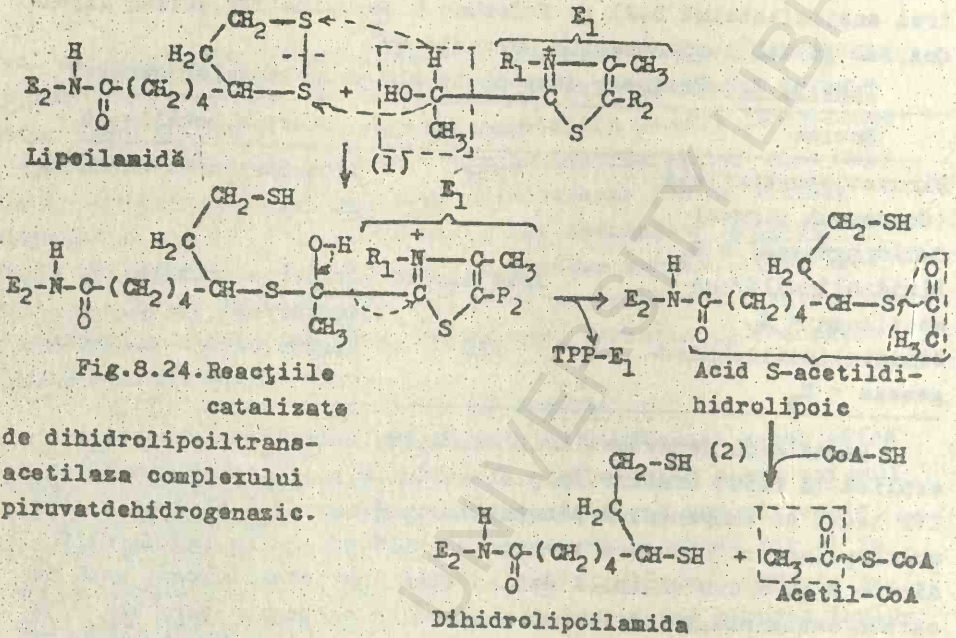
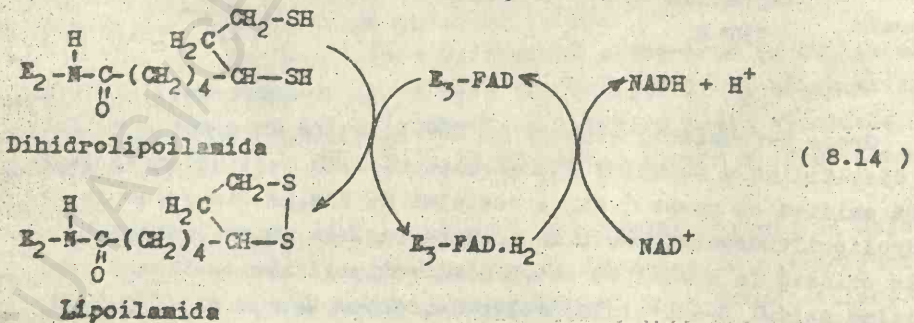


Fig.8.24.Reacțiile catalizate

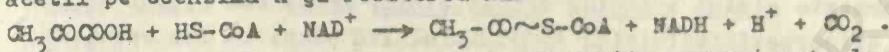
de dihidrolipoiltrans-acetilaza complexului piruvatdehidrogenasic.

reacția (1)).Mai departe dihidrolipoiltransacetilaza catalizează transferul restului acetil de la acetildihidrolipoilamidă la coenzima A cu formarea acetyl-CoA și a acidului dihidrolipoic(fig.8.24, reacția (2)).Legătura tioesterică macroergică se conservă în acetyl-CoA.Forma ditiolică a acidului lipoic se oxidează în forma disulfidică cu participarea dihidrolipoildehidrogenazei(E<sub>2</sub>),avînd drept grupare prostetică FAD și,în sfîrșit,FAD.H<sub>2</sub> este oxidat de NAD<sup>+</sup> prezent în mediu celular(ecuația 8.14)



Ca rezultat al reacțiilor de mai sus a avut loc decarboxila-

rea oxidativă a acidului piruvic, cuplată cu fixarea radicalului acetil pe coenzima A și reducerea  $\text{NAD}^+$ :



Complexul multienzimatic al piruvatdehidrogenazei este localizat în mitocondriile celulelor animale și vegetale.

Acetil-CoA formată prin decarboxilarea oxidativă a acidului piruvic poate participa în acetilarea colinei și aminelor aromatice sau în biogeneza acizilor grași și steroidelor. Însă majoritatea acetil-CoA se oxidează complet până la  $\text{CO}_2$  și apă, cu sintetizarea ATP.

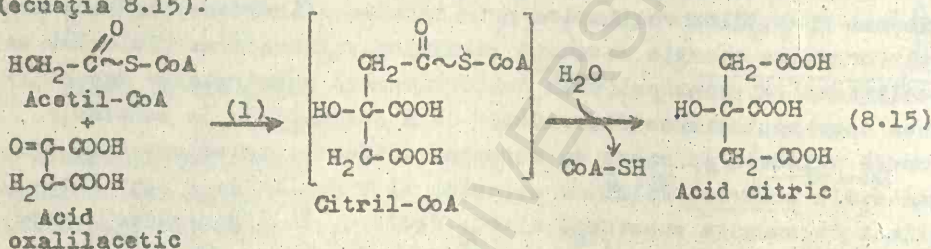
8.2.6.2. Oxidarea biologică. Oxidarea biologică cuprinde totalitatea reacțiilor enzimatice prin care se eliberează din substanțele organice energia necesară celulelor vii. Oxidarea biologică se realizează în principal prin dehidrogenarea substratelor sub acțiunea unor enzime specifice. Atomii de H scindați de la substanța supusă oxidării se unesc cu acceptori diferiți, reducându-i. La organisme anaerobe rolul de acceptor al atomilor de H este îndeplinit de anumite substanțe, altele decât  $\text{O}_2$ . În organismele aerobe acceptorul H este  $\text{O}_2$ , ceea ce conduce la formarea apei. Organismele facultativ anaerobe folosesc în calitate de acceptori ai H fie  $\text{O}_2$ , fie diferite substanțe organice, în funcție de condițiile mediului înconjurător. În celulele organismelor aerobe reacțiile oxidoreductoare, generatoare de energie, se desfășoară în trei stadii. În primul stadiu se formează acetil-CoA din substratele inițiale ale oxidării biologice care sînt monoglucidele, acizii grași, glicerolul, aminoacizii, bazele azotate etc., produși rezultați prin hidroliza poliglucidelor, oligoglucidelor, lipidelor, proteinelor, acizilor nucleici. Al doilea stadiu al oxidării biologice constă în oxidarea restului acetil al acetil-CoA în ciclul acizilor tricarboxilici, cu formarea NADH, NADPH și  $\text{FAD}\cdot\text{H}_2$ , de asemenea, a  $\text{CO}_2$  prin decarboxilarea substratelor. Al treilea stadiu include oxidarea NADH și  $\text{FAD}\cdot\text{H}_2$ , adică transferul protonilor și electronilor lor prin lanțul respirator la  $\text{O}_2$ , cu formarea apei și eliberarea energiei care se acumulează predominant sub forma legăturilor macroergice ale ATP. O parte din energia eliberată se pierde sub formă de căldură.

8.2.6.2.1. Ciclul acizilor tricarboxilici. Secvența de reacții care asigură oxidarea completă a restului acetil activat la  $\text{CO}_2$

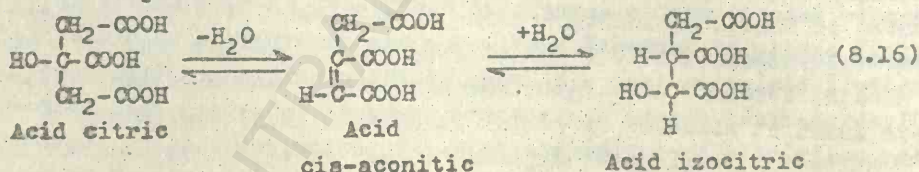


se numește ciclul acidului citric, ciclul Krebs sau ciclul acizilor tricarboxilici (ciclul ATC). Ciclul ATC ocupă un loc esențial în metabolismul substanțelor, deoarece reprezintă calea finală comună de oxidare a acetil-CoA rezultată prin catabolizarea monoglucidelor, acizilor grași și unor aminoacizi. Reacțiile ciclului ATC se desfășoară în mitocondrii.

Prima etapă a ciclului ATC este condensarea aldolică a acidului oxalilacetic cu acetil-CoA, urmată de hidroliză, conducând la acidul citric și CoA, conform reacției, catalizată de citratsintază (ecuația 8.15).



Aconitathidrataza, catalizând o reacție de dehidratare și o reacție de adiție a apei, izomerizează acidul citric în acid izocitric, cu formarea acidului cis-aconitic în calitate de intermediar (ecuația 8.16). În starea de echilibru conținutul relativ al



celor trei acizi este de 90, 4 și respectiv 6%. Oxidarea acidului izocitric în etapa următoare deplasează procesul în direcția ciclului ATC.

Acidul izocitric se oxidează în acid  $\alpha$ -cetoglutaric sub acțiunea izocitratdehidrogenazei (ICDH). Unele țesuturi vii, de exemplu, țesuturile animale conțin două ICDH: una specifică față de  $\text{NAD}^+$ , localizată în mitocondrii, prezintă importanță pentru ciclul ATC; alta este  $\text{NADP}^+$ -dependentă și se află atât în citosol (80%) cât și în mitocondrii. După natura coenzimei, mecanismul de acțiune al ICDH se desfășoară în una sau două faze, când apare ca intermediar acidul oxalilsuccinic, care rămânând legat cu enzima, se decarboxilează ușor (fig. 8.25).

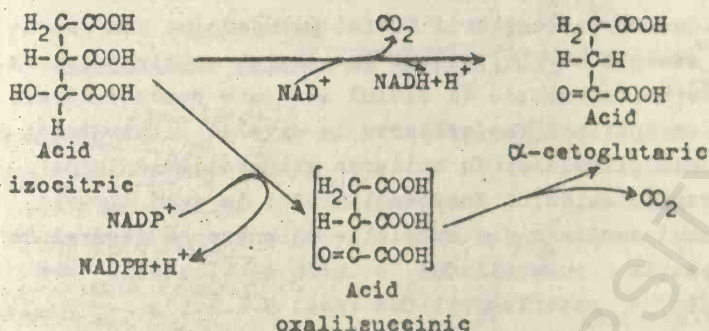
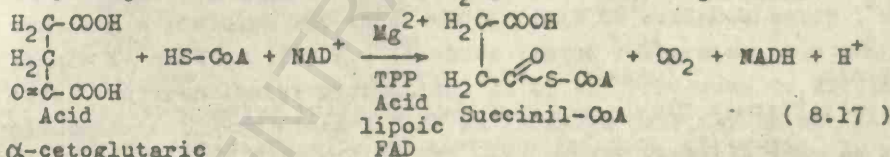


Fig.8.25.  
Mecanismul  
reacției  
catalizate  
de izo-  
citratdehi-  
drogenază.

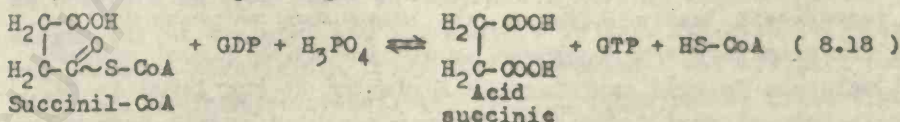
În urma reacției descrise are loc prima dehidrogenare și prima decarboxilare în ciclul ATC. Acidul  $\alpha$ -cetoglutaric apare ca un punct de legătură între metabolismul glucidic sau lipidic și metabolismul proteic, în care acest acid rezultă prin dezaminarea acidului glutamic.

Următoarea etapă a ciclului ATC constă în decarboxilarea oxidativă a acidului  $\alpha$ -cetoglutaric, proces realizat de  $\alpha$ -cetoglutaratdehidrogenază ( $\alpha$ -CGDH) după un mecanism analog cu cel descris la conversia acidului piruvic în acetil-CoA. Produsii finali în reacția catalizată de  $\alpha$ -CGDH (complex multienzimatic alcătuit din 3 componente) sînt succinil-CoA,  $\text{CO}_2$  și  $\text{NADH}+\text{H}^+$  (ecuația 8.17).



Reacția 8.17 constituie a doua decarboxilare și a doua dehidrogenare în ciclul ATC.

Succinil-CoA conținând legătura tioesterică macroergică poate să participe la sinteza porfirinelor. Însă pentru continuarea ciclului ATC are loc clivajul succinil-CoA cuplat cu fosforilarea GDP, conform reacției (8.18).



Această reacție ușor reversibilă este catalizată de succinil-CoA sintetază (succinattiokinază). În prezența nucleoziddifosfatkinazei,



GTP transferă restul fosforil terminal la ADP:  $GTP + ADP \rightleftharpoons GDP + ATP$ . Generarea legăturii fosfat macroergice din succinil-CoA este un exemplu de fosforilare la nivelul substratului. De fapt, aceasta este unica reacție în ciclul ATC care conduce direct la formarea ATP. Am înțeles fosforilarea la nivelul substratului în două reacții ale glicolizei: în oxidarea gliceraldehid-3-fosfatului și în conversia acidului fosfoenolpiruvic la acid piruvic. Eliberarea acidului succinic din succinil-CoA poate să decurgă, de asemenea, după reacția: succinil-CoA + acid acetic  $\rightleftharpoons$  acid succinic + acetil-CoA (vezi 9.1.1.5).

Pentru încheierea ciclului ATC, acidul succinic este transformat în acid oxalilacetic (fig. 8.26). Acidul succinic este oxidat în acid fumaric de către succinatdehidrogenază (SDH), care conține 4 atomi de Fe neheminc și FAD atașat covalent cu un rest de histidină din molecula apoenzimei. Spre deosebire de celelalte enzime ale ciclului ATC, SDH se găsește fixată în membrana mitocondrială internă. Scindarea H de la acidul succinic este cea de a treia dehidrogenare în ciclul ATC.

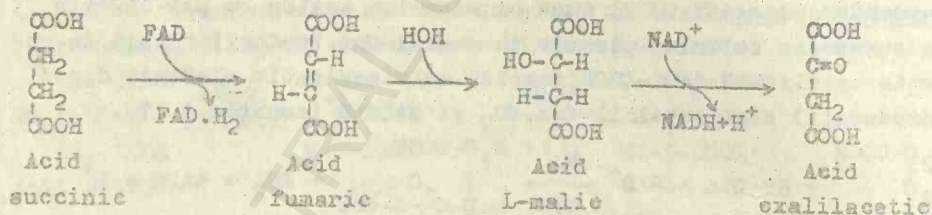


Fig. 8.26. Etapele finale ale ciclului acizilor tricarboxilici: conversia acidului succinic în acid oxalilacetic.

În următoarea etapă a ciclului ATC fumarat hidrataza catalizează adăugarea trans-stereospecifică a -H și -OH apei la acidul fumaric cu formarea acidului L-malic.

În ultima etapă, malatdehidrogenaza, având drept coenzimă  $\text{NAD}^+$ , oxidează acidul malic la acid oxalilacetic. Prin parcurgerea unui tur complet al ciclului (fig. 8.27), molecula de acid oxalilacetic se regenerează. Însă, aceasta nu este întru totul molecula de acid oxalilacetic care s-a condensat cu acetil-CoA. În timpul procesului, molecula de acid oxalilacetic a pierdut 2C sub formă de  $\text{CO}_2$ , completându-și apoi deficitul pe seama restului acetil. Noua mole-

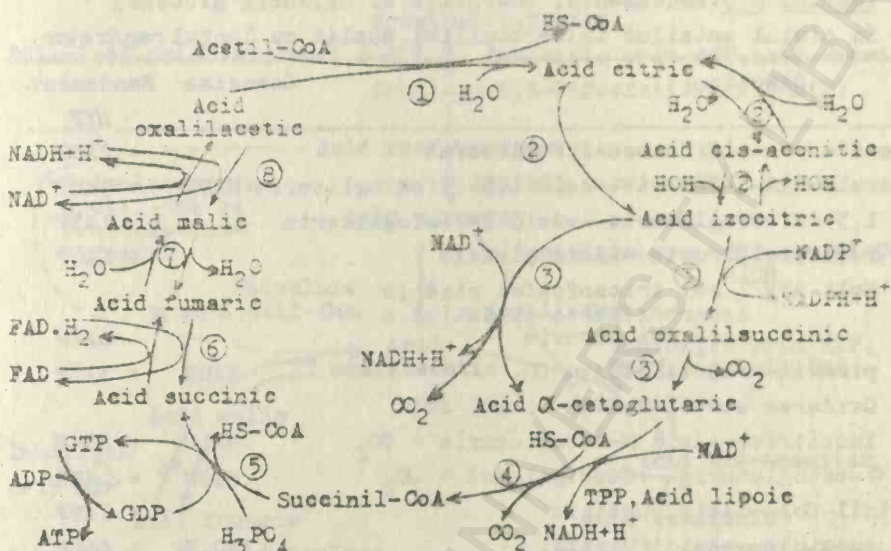


Fig.8.27. Schema ciclului acidurilor tricarboxilice

culă de acid oxalilacetic poate acum să se condenseze cu o altă moleculă de acetyl-CoA și ciclul se repetă. Reiese că cele 2  $CO_2$  care se scindează în fiecare tur al ciclului, se formează prin oxidarea atomilor de C din restul acetyl al acetyl-CoA. Funcționarea continuă a ciclului ATC este condiționată de oxidarea celor 3 molecule de NADH și ( $FADH_2$ ) de către lanțul respirator, prin transferul electronilor (și protonilor) la  $O_2$ , cu producerea de ATP. În mitocondrii pentru fiecare NADH se formează 3ATP, iar un mol de  $FADH_2$  generează 2ATP. Ciclu ATC este strict aerob, în timp ce glicoliza se poate desfășura în condiții anaerobe și aerobe.

Un calcul matematic simplu demonstrează că prin oxidarea restului acetyl în ciclul Krebs se sintetizează 12 moli ATP (tabelul 8.3). Dacă la aceștia se adaugă 3ATP rezultați prin oxidarea NADH format, în reacția de decarboxilare oxidativă a acidului piruvic, se constată că prin oxidarea completă a acestui compus într-un singur tur al ciclului ATC iau naștere 15 moli ATP. Până la formarea acidului piruvic din triozofosfat rezultă 1 mol ATP și 1 mol NADH, deci se înmagazinează  $1 \times 3 = 4ATP$ . În total, pentru fiecare mol de triozofosfat se sintetizează  $4 + 15 = 19ATP$ . Prin urmare, catabolizarea aerobă a unui mol de glucoză este asociată cu sintetizarea



**Tabelul 8.3.** Randamentul energetic al oxidării glucozei în ciclul acizilor tricarboxilici, cuplat cu lanțul respirator.

Reacția	Coenzima	Randament ATP
Glucoza - - → Fructozo-1,6-difosfat		- 2ATP
Glicer aldehid-3-fosfat → Acid 1,3-difosfoglicer ic	NADH	+ 3ATP
Acid 1,3-difosfoglicer ic → Acid 3-fosfoglicer ic		+ 1ATP
Acid fosfoenolpiruvic → Acid piruvic		+ 1ATP
Moli ATP/1 mol triozofosfat pînă la decarboxilarea oxidativă a acidului piruvic		4ATP
Acid piruvic → acetil-CoA + CO <sub>2</sub>	NADH	+ 3ATP
Oxidarea acetil-CoA în ciclul ATC :		
Acid izocitric → Acid α-cetoglutari c + CO <sub>2</sub>	NADH	+ 3ATP
Acid α-cetoglutari c → Succinil-CoA + CO <sub>2</sub>	NADH	+ 3ATP
Succinil-CoA → Acid succinic		+ 1ATP
Acid succinic → Acid fumaric	FAD.H <sub>2</sub>	+ 2ATP
Acid malic → Acid oxalilacetic	NADH	+ 3ATP
Moli ATP/1 mol acetil-CoA		12ATP
Moli ATP/1 mol acid piruvic		15ATP
Total moli ATP/1 mol triozofosfat		19ATP

a 2x19=38 moli ATP, în timp ce glicoliza anaerobă dă numai 2 moli ATP. Unii intermediari ai ciclului ATC se folosesc în diferite biosinteze.

**8.2.6.2.2. Reglarea glicolizei și ciclului acizilor tricarboxilici.** Reglarea acestor căi metabolice trebuie să asigure cantitatea de ATP echivalentă cu cerințele energetice ale celulei la un moment dat. În funcție de condițiile fiziologice există diferite mecanisme care controlează viteza glicolizei și ciclului ATC (fig.8.28). De exemplu, acetil-CoA servește ca efector pozitiv pentru transformarea acidului piruvic în acid oxalilacetic (vezi 8.2.4). Deci, acetil-CoA cuplează procesul de formare a intermediarului necesar pentru metabolizarea ei proprie. În lipsa acidului piruvic, funcționarea ciclului ATC poate să se frîneze din cauza insuficienței acidului oxalilacetic. O asemenea situație se observă în metabolizarea acizilor grași, cînd are loc dereglarea meta-

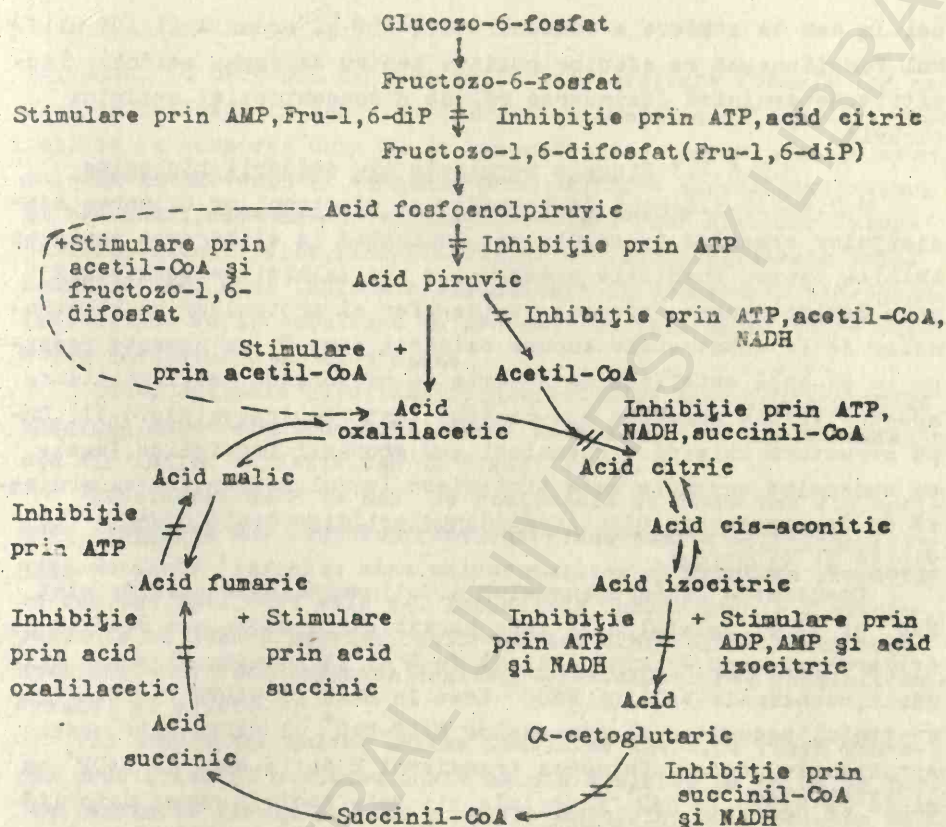


Fig.8.28. Schema reglării glicolizei și ciclului acizilor tricarboxilici.

bolismului glucidic, de exemplu, în diabetul zaharat.

Viteza etapelor oxidative ale ciclului ATC este determinată de viteza de reoxidare a NADH în lanțul respirator. ATP prezent în concentrații mari în celulă acționează după principiul feedback inhibind procesele de catabolizare a glucidelor și acilglicerolilor. Această inhibiție se realizează la nivelul multor etape din cele două căi, unele fiind indicate în fig.8.28.

Al doilea semnal care informează celula despre viteza prea mare a proceselor catabolice este cantitatea de acid citric acumulată în mitocondrii. Acidul citric acționează ca efector negativ al fosfofructokinazei și astfel scade viteza generală a glicoli-



zei. În caz de scădere a concentrației ATP și acumulării ADP, ultimul funcționează ca efector pozitiv pentru oxidarea acidului izocitric, determinând diminuarea rapidă a concentrației acidului piruvic.

### 8.2.6.2.3. Etapale terminale ale oxidării biologice

8.2.6.2.3.1. Lanțul de transfer al electronilor. Oxidarea substanțelor organice în celula vie, conducând la eliberarea energiei chimice pentru funcțiile endergonice ale celulei, se realizează prin dehidrogenare. Procesul de transfer al protonilor și electronilor de la substratele supuse oxidării spre  $O_2$  se numește respirație și este catalizat de o serie de oxidoreductaze. Totalitatea acestor enzime formează așa-numitul lanț respirator (fig. 8.31). După structura chimică a coenzimei sau grupării prostetice, legate cu apoenzima, enzimele care alcătuiesc lanțul respirator se grupează în dehidrogenaze nicotinamiddinucleotidice, dehidrogenaze flavinice și citocromi.

Coenzimele dehidrogenazelor nicotinamiddinucleotidice sînt  $NAD^+$  și  $NADP^+$  (tabelul 6.1) care participă în numeroase reacții de oxidare-reducere. Primind 2 atomi de H de la substratul supus oxidării, coenzimele  $NAD^+$  și  $NADP^+$  trec în  $NADH$  și  $NADPH$  (fig. 6.1). Potențialul reducător al sistemelor  $NADH-NAD^+$  și  $NADPH-NADP^+$  este aproximativ același. De aceea transferul H de la  $NADH$  la  $NADP^+$  ca și de la  $NADPH$  la  $NAD^+$  în celula vie este posibil numai datorită  $NAD(P)$ -transhidrogenazei:  $NADH + NADP^+ \rightleftharpoons NAD^+ + NADPH$ . Se cunosc peste 150 de dehidrogenaze  $NAD^+$ - și  $NADP^+$ -dependente. Majoritatea dehidrogenazelor nicotinamiddinucleotidice sînt strict specifice în raport cu  $NAD^+$  și  $NADP^+$ . Unele din ele manifestă o specificitate mai slabă față de coenzimă, ca de exemplu, glutamatdehidrogenaza care poate folosi atât  $NAD^+$  cît și  $NADP^+$ . Legătura între forma oxidată sau redusă a NAD și NADP și apoenzimă se realizează și se scindează reversibil în cursul procesului catalitic. Disocierea complexilor coenzimă-apoenzimă poate avea loc într-o măsură mai mare sau mai mică aproape pentru toate dehidrogenazele nicotinamiddinucleotidice. O excepție constituie gliceraldehid-3-fosfatdehidrogenaza, în care apoenzima se unește cu NAD prin legătură covalentă. În celula vie NAD se găsește preponderent în mitocondrii, iar NADP în citosol. Dehidrogenazele NAD-dependente participă în

principal la procesul de respirație tisulară, unde formele lor reduse se oxidează în lanțul respirator, transferind electronii captați de la substrat spre  $O_2$  cu generarea de energie care se acumulează în ATP. NADH se formează prin oxidarea alcoolilor primari și secundari, aldehydelor, aminoacizilor, aminelor, acizilor dicarboxilici, cetoacizilor, hidroxiacizilor etc. Dehidrogenazele avînd coenzimă NADP sînt implicate predominant în transferul hidrogenului, obținut de la substrat în procesul de catabolism, către reacțiile reducătoare de biosinteză.

Toate enzimele nicotinamiddinucleotidice sînt dehidrogenaze anaerobe, adică ele transferă atomii de H la o altă enzimă apropiată din lanțul oxidativ, dar nu direct la  $O_2$ .

Reoxidarea NADH la  $NAD^+$  se realizează de către una din enzimele flavinice ale lanțului respirator, așa-numita NADH-dehidrogenază. Enzimele flavinice sînt oxidoreductaze cu gruparea prostetică FAD sau FMN. Între cele mai importante dehidrogenaze flavindependente se numără succinatdehidrogenaza, dihidrolipoildehidrogenaza, acil-CoA dehidrogenaza,  $\alpha$ -glicerolfosfatdehidrogenaza (mitochondrială) și altele.

În compoziția multor enzime flavinice intră, pe lângă gruparea prostetică, de asemenea, unele metale grele (Fe, Cu, Mo, Co, Mg, Zn). Deci enzimele flavinice sînt metalflavoproteine. Se presupune că prezența metalului face posibilă trecerea de la sistemele transportoare de 2 electroni (sau transportoare de H) la cele transportoare de un electron (citocromi). În plus, metalul mediază legarea grupării prostetice cu apoenzima metalflavoproteinelor.

Flavinenzimele reduse transferă mai departe electronii spre sistemul citocromilor. Între enzimele flavinice și citocromii lanțului respirator se pot intercala proteine, conținînd atomi de Fe neheminic legați cu resturile de cisteină (fiersulfproteine) și ubichinona sau coenzima Q (CoQ), capabile să existe în formele oxidată și redusă.

Primind  $2H(2H^+ + 2e^-)$  de la enzima flavinică redusă, coenzima Q se reduce reversibil conform reacției de mai jos (fig. 8.29).

De la coenzima Q electronii sînt transferați către sistemul citocromic al lanțului respirator, iar protonii trec în mediu.

Sistemul citocromic se compune dintr-un set de proteine



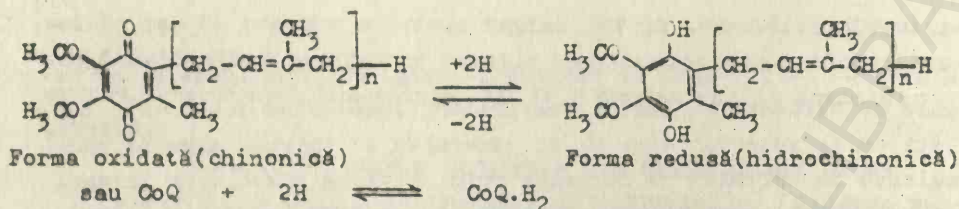


Fig.8.29. Formele oxidată și redusă ale coenzimei Q.

În cazul CoQ din mitocondriile mamiferelor  $n=10$ .

transportoare de electroni numite citocromi și avînd drept grupare prostetică diferite fieroporfirine. În celulele organismelor superioare citocromii sînt răspîndiți de-a lungul suprafeței interne a membranei mitocondriilor. Fiecare citocrom individual se denumește printr-o literă a alfabetului a, b, c, la care se adaugă indexul corespunzător de ordine, de exemplu  $a_1, a_2, a_3$ , iar clasa citocromului se precizează prin literele A, B, C etc. Apartenența unui citocrom la o clasă determinată este dictată de structura grupării prostetice, individualitatea finală - de structura apoenzimei. În mitocondriile celulelor de animale și plante superioare au fost identificați cel puțin cinci citocromi diferiți: b, c,  $c_1$ , a și  $a_3$ . În reticulul endoplasmatic s-a descoperit încă un tip de citocrom -  $b_5$ . Dintre citocromii cunoscuți, cel mai bine studiat este citocromul c (cit. c). Acesta, spre deosebire de ceilalți citocromi, se extrage din mitocondrii cu solvenți apogici. Citocromul c al mamiferelor conține un singur lanț polipeptidic, cuprinzînd 104 resturi de aminoacizi (masă moleculară 12.400 D), cu care se leagă covalent restul de fieroprotoporfirină IX sau hem (fig. 8.30). Aceeași grupare prostetică se găsește și în citocromii b și  $c_1$ . În citocromul c și  $c_1$  hemul se leagă covalent cu apoproteina (fig. 8.30), iar în citocromul b hemul se atachează necovalent la proteină. Citocromii a și  $a_3$  au o grupare prostetică fieroporfirinică diferită, numită hem A (fig. 8.30), care se leagă necovalent cu apoenzima. Capacitatea citocromilor de a transporta electroni este condiționată de schimbarea reversibilă a valenței ionului de fier din gruparea prostetică. Prin oxidarea citocromului, fierul devine trivalent, iar prin reducere bivalent:  $\text{Fe}^{2+} \rightleftharpoons \text{Fe}^{3+} + e^-$ . Gruparea prostetică a citocromilor poate transporta un singur electron. În lanțul respirator, citocromii, ca și ceilalți componenți sînt dispuși în ordinea

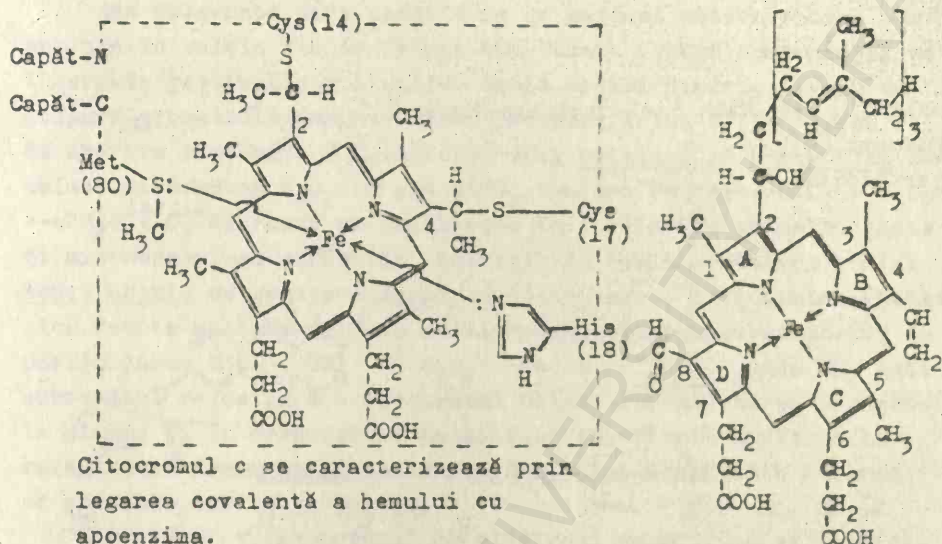


Fig.8.30.Structura citocromului c și hemului A.

creșterii potențialului lor de reducere. Ei sînt reduși succesiv de componentul cu potențialul cel mai coborît și oxidați de componentul cu un potențial mai ridicat. De la coenzima Q primește electronii citocromul b care trece în forma redusă. Citocromul b redus cedează electronii citocromului c<sub>1</sub>, iar acesta îi transferă spre citocromul c, de la care ajung la complexul citocromilor a și a<sub>3</sub>, numit adesea citocromoxidază. În compoziția acestui complex intră, de asemenea, doi atomi de cupru, care participă la transferul de electroni. Citocromul a<sub>3</sub> redus, spre deosebire de ceilalți citocromi, are capacitatea de a reduce ușor O<sub>2</sub> cărui îi transmite electronii transferați prin lanțul respirator. Oxigenul molecular, primind electroni de la citocromul a<sub>3</sub>, se transformă în ionul de oxigen:  $\frac{1}{2}O_2 + 2e^- \rightleftharpoons O^{2-}$ . Anionul O<sup>2-</sup> format reacționează imediat cu 2H<sup>+</sup> din mediu, rezultînd astfel molecula de apă:  $2H^+ + O^{2-} \rightarrow H_2O$ . Sumînd cele discutate, putem conchide că transferul electronilor de la substratul supus oxidării spre C<sub>2</sub> în mitocondrii se realizează conform schemei următoare (fig. 8.31).

În precizarea succesiunii transportorilor în lanțul respira-



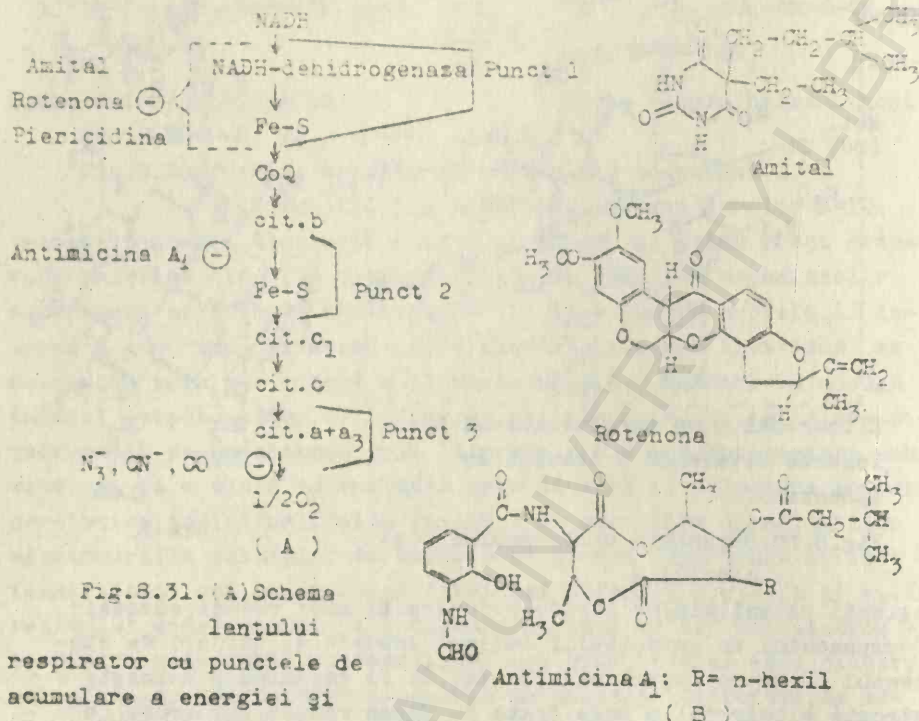


Fig.8.31. (A) Scheme lanțului

respirator cu punctele de acumulare a energiei și

locul de acțiune al unor inhibitori ai transportului de electroni; (B) Structura unor inhibitori ai transportului de electroni în lanțul respirator.

tor au jucat un rol important inhibitorii respirației celulare (unii sînt indicați în fig.8.31).

Capacitatea citocromului a<sub>3</sub> de a interacționa cu O<sub>2</sub> poate fi blocată prin adăugarea de cianură, care reacționînd cu Fe<sup>3+</sup> din gruparea prostetică a acestui citocrom, exclude transferul electronilor spre O<sub>2</sub>. Înșă, absorbția O<sub>2</sub> de către țesuturi se observă, într-o anumită măsură, chiar în prezența cianurii. Aceasta este așa-numita respirație cianrezistentă. Ea se datorește unor enzime flavinice, ale căror forme reduse pot reacționa cu O<sub>2</sub>. Ca rezultat al acțiunii acestor dehidrogenaze aerobe (oxidaze), hidrogenul substratului supus oxidării este transferat direct la O<sub>2</sub>, cu formarea H<sub>2</sub>O<sub>2</sub>. Ca exemple de asemenea oxidaze amintim glucosoxidaza, aminoacid-oxidazele, aminoxidazele etc.

Apa oxigenată, care constituie un oxidant puternic, dacă s-ar acumula în celula vie ar deveni dăunătoare pentru componenții celulari. În țesuturile vii există unele enzime heminice/avînd ca grupare prostetică hemina - fieriprotoporfirina IX( $\text{Fe}^{3+}$ )/, cu rol de apărare împotriva  $\text{H}_2\text{O}_2$ . Acestea sînt catalaza și peroxidaza. Catalaza descompune  $\text{H}_2\text{O}_2$  în apă și  $\text{O}_2$  conform reacției:  $\text{H}_2\text{O}_2 + \text{H}_2\text{O}_2 \rightarrow 2\text{H}_2\text{O} + \text{O}_2$ . Catalaza se întîlnește în țesuturile animale, plante și microorganisme aerobe. La indivizii cu boala ereditară numită acatalazemie se constată lipsa catalazei sau o activitate catalazică foarte mică. Peroxidaza catalizează oxidarea substratelor cu participarea  $\text{H}_2\text{O}_2$ :  $\text{SH}_2 + \text{H}_2\text{O}_2 \rightarrow \text{S} + 2\text{H}_2\text{O}$ , unde  $\text{SH}_2$  este substratul redus și S - substratul oxidat. Peroxidaza se găsește în plante și în organismele animalelor superioare. Enzimele care catalizează formarea și scindarea  $\text{H}_2\text{O}_2$  sînt localizate în organele speciale, numite peroxisomi.

În timpul transportului de electroni spre  $\text{O}_2$ , ca și în diferite reacții de hidroxilare și oxigenare, apare un produs mai toxic decît  $\text{H}_2\text{O}_2$ . Acest important produs toxic este radicalul superoxid ( $\text{O}_2^-$ ) care ia naștere prin reducerea monovalentă a oxigenului de către flavinele, chinonele și alte combinații transportoare reduse. Toate organismele aerobe, de asemenea microorganisme facultativ aerobe posedă o enzimă, superoxid-dismutaza care catalizează reacția:  $\text{O}_2^- + \text{O}_2^- + 2\text{H}^+ \rightarrow \text{H}_2\text{O}_2 + \text{O}_2$ . Superoxid-dismutaza din bacterii și din mitocondriile celulelor eucariote conține  $\text{Mn}^{2+}$ , iar superoxid-dismutaza din citoplasmă are în compoziția sa  $\text{Cu}^{2+}$  sau  $\text{Zn}^{2+}$ .

$\text{H}_2\text{O}_2$  produs de superoxid-dismutază, ca și cel format de oxidazele flavin-dependente, este descompus de catalază și peroxidază.

Fosforilarea oxidativă. Transferul protonilor și electronilor prin lanțul respirator spre  $\text{O}_2$  are loc cu o scădere mare a energiei libere, care parțial se pierde sub formă de căldură, parțial se acumulează în legăturile chimice macroergice ale ATP. Sinteza ATP din ADP și acid fosforic cu ajutorul energiei procesului de oxidare biologică se numește fosforilare oxidativă (oxidare fosforilantă). Se poate arăta că oxidarea unui mol de NADH de către un atom de oxigen, conducînd la formarea unui mol de  $\text{H}_2\text{O}$ , este



însoțită de eliberarea unei energii de -219KJ. Această valoare depășește cu mult valoarea energiei libere de formare a ATP din ADP și fosfat, egală cu +30,5 KJ.mol<sup>-1</sup> (8,8 Kcal/mol). Rezultă că energia eliberată prin oxidarea NADH este suficient de mare pentru a asigura formarea citorva molecule de ATP în condițiile conjugării fosforilării ADP cu procesul oxidativ în lanțul respirator. Pentru aprecierea capacității de fosforilare a lanțului respirator se utilizează raportul P/O egal cu numărul moleculelor de ATP formate la un atom de oxigen. Raportul P/O, denumit coeficient de fosforilare depinde de natura substratului supus oxidării. Dacă se oxidează NADH cu un atom de oxigen se formează trei molecule de ATP, deci raportul P/O(P/2e<sup>-</sup>)=3. Pentru oxidarea FAD.H<sub>2</sub> raportul P/O=2. Prin oxidarea citocromului c redus P/O=1. Cercetările au arătat că în lanțul respirator există 3 puncte (situri) în care se formează ATP prin fosforilarea ADP. Una din moleculele de ATP se sintetizează în timpul transferului perechii de electroni de la NADH la coenzima Q (sit 1). A doua fosforilare a ADP este localizată între citocromii b și c. În sfârșit, a treia moleculă de ATP este sintetizată în situsul 3 dintre citocromul c și O<sub>2</sub> (fig. 8.31). În alte fragmente ale lanțului respirator scăderea energiei libere nu este atât de evidentă și nu poate asigura formarea moleculei de ATP. Deci, lanțul respirator are structură de tip cascadă care permite eliberarea treptată a energiei libere pentru funcțiile endergonice ale celulei. Întrucât transferul a 2H<sup>+</sup> și 2e<sup>-</sup> de la NADH la oxigen este însoțit de eliberarea unei energii de circa -219 KJ, iar formarea a 3 ATP are loc cu o schimbare a energiei libere de -91,5 KJ, înseamnă că eficacitatea acumulării energiei în oxidarea biologică va fi de aproximativ 40%.

Mecanismul fosforilării oxidative. Formarea ATP în toate cele trei situri de fosforilare ale lanțului respirator reprezintă un proces enzimatic cu mai multe etape catalizate de enzime specifice, localizate în mitocondrii. Fosforilarea ADP în ATP constituie etapa terminală a fosforilării oxidative. Pentru explicarea mecanismului fosforilării oxidative au fost propuse trei ipoteze: ipoteza cuplării chimice, ipoteza cuplării conformaționale și ipoteza chemiosmotică.

Ipoteza cuplării chimice a fosforilării oxidative presupune

că energia chimică, generată de transferul electronilor în lanțul respirator, este convertită în ATP pe calea unor reacții succesive, cuprinzând unii produși intermediari macroergici comuni. Un model chimic ipotetic al fosforilării oxidative este redat în fig. 8.32.

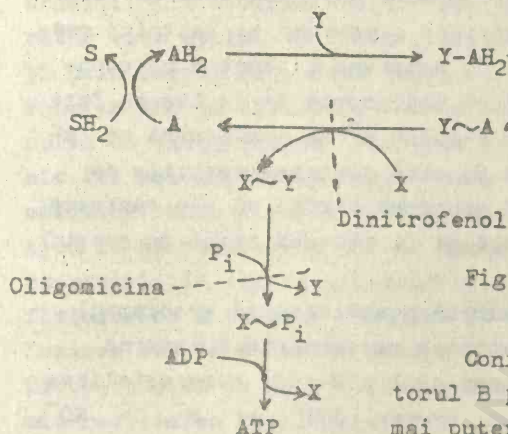


Fig. 8.32. Ipoteza cuplării chimice

Conform acestei scheme, transportorul B posedă proprietăți oxidante mai puternice decât transportorul A, iar transportorul A are capacitatea chimică deosebită de a reacționa în starea redusă cu substanța Y, formând complexul  $Y-AH_2$ . Acest aduct neidentificat este oxidat de transportorul B în compusul macroergic  $Y \sim A$ . Cu derivatul macroergic  $Y \sim A$  reacționează o altă combinație chimică X, formându-se complexul intermediar macroergic  $X \sim Y$ . În etapa următoare se activează fosfatul anorganic, când ia naștere  $X \sim P_i$  și se eliberează intermediarul Y. În final, are loc transferul fosfatului macroergic la ADP, rezultând ATP și X liber. Prin urmare,  $X \sim Y$  îndeplinește rolul de intermediar între transportorii de electroni și enzimele implicate în sinteza ATP.

Ipoteza cuplării conformaționale a fosforilării oxidative admite că energia eliberată în lanțul respirator este mai întâi folosită pentru trecerea enzimelor din membrana mitocondrială internă într-o stare conformațională activă. Revenirea acestor componente ai lanțului respirator din starea înalt energizantă la starea normală ar asigura formarea compusului macroergic implicat în sinteza ATP.

Teoria chemiosmotică a fosforilării oxidative a fost elaborată de P. Mitchell în 1961. Această teorie se bazează pe conside-



rentul că transportul electronilor prin lanțul respirator crează un gradient electrochimic al ionilor  $H^+$ , în direcția perpendiculară pe membrana mitocondrială internă, generînd energia necesară pentru sinteza ATP. Conform ipotezei chemiosmotice membrana internă este impermeabilă pentru  $H^+$ . Transportorii de electroni ai lanțului respirator sînt localizați vectorial în membrana internă a mitocondriei, astfel că reacțiile în care se utilizează  $H^+$  au loc pe fața interioară, iar reacțiile din care rezultă  $H^+$  se desfășoară pe fața exterioară a membranei interne. Cu alte cuvinte, reacțiile de oxido-reducere sînt organizate în membrană astfel că ele captează  $H^+$  numai din matricea mitocondrială și îi cedează numai în spațiul intermembranar.

Mai departe ipoteza chemiosmotică postulează că gradientul electrochimic al ionilor  $H^+$  pe membrana mitocondrială internă constituie forța motrice pentru complexul ATP-azic care catalizează sinteza ATP:  $ADP + H_2PO_4 \longrightarrow ATP + H^+ + HO^-$ . Ionii  $H^+$  și  $HO^-$ , rezultați la formarea ATP, sînt translocați în direcții opuse de gradientul electrochimic: ionii  $H^+$  sînt pompați în matrice, atrași de excesul  $HO^-$ , iar ionii  $HO^-$  - în spațiul intermembranar, atrași de excesul  $H^+$ ; în ambele cazuri se formează  $H_2O$ . Există presupunerea că sensul opus de mișcare a ionilor menționați este favorizat de structura centrului activ al ATP-azei, care probabil are un caracter vectorial, eliberînd  $H^+$  în direcția matricei, iar  $HO^-$  - în direcția spațiului intermembranar. ATP, care se formează în acest proces, este eliberat în matrice.

Cu toate că ipoteza chemiosmotică este susținută de numeroase dovezi experimentale, împotriva ei s-au adus și unele obiecții. Una din ele a fost aceea că pentru sinteza unui mol de ATP din ADP ar fi necesar un gradient de  $H^+$  prin membrană de 3,5 unități de pH. După Mitchell nu tot gradientul electrochimic necesar trebuie să se manifeste ca o mare diferență de pH prin membrană; o parte din gradient poate să genereze un potențial electric transmembranar. Acest potențial transmembranar de aproximativ 0,15 V și un gradient electrochimic de 1,5 unități de pH (acid la exterior) ar putea furniza energia folosită de ATP-ază pentru fosforilarea ADP în ATP.

Ipoteza cuplării chemiosmotice pare să fie cel mai aproape

de mecanismul real al fosforilării oxidative, putînd explica și și fotofosforilarea în cloroplaste și în bacteriile fotosintetizante.

Reglarea respirației și inhibitorii fosforilării oxidative. În condiții fiziologice, transportul electronilor prin lanțul respirator este cuplat cu fosforilarea. Electronii nu pot fi transferați prin lanțul respirator spre  $O_2$  dacă nu are loc simultan fosforilarea ADP în ATP. Fosforilarea oxidativă reclamă NADH (sau altă sursă de electroni cu potențial ridicat),  $O_2$ , ADP și fosfat anorganic. Cel mai important factor care determină viteza fosforilării oxidative este nivelul ADP. Reglarea vitezei de fosforilare oxidativă de către nivelul ADP se numește control respirator. El este caracteristic pentru mitocondriile intacte, normale. Semnificația fiziologică a acestui mecanism de reglare este evidentă. Prin folosirea ATP în diferite procese celulare endergonice automat crește cantitatea de ADP și fosfat anorganic, care la rîndul lor permit realizarea respirației. Deci, cuplarea transferului de electroni cu fosforilarea în mitocondriile normale crează condițiile în care viteza oxidării substanțelor nutritive este reglată de cerințele energetice ale celulei.

Fosforilarea oxidativă este un proces foarte labil. În prezența decuplantilor, transportul electronilor de la NADH la  $O_2$  continuă, dar ATP nu se sintetizează. Exemplu clasic de asemenea decuplant este 2,4-dinitrofenolul (DNP) care poate să substituie substanța X în procesul de fosforilare oxidativă (fig. 8.32). DNP stimulează respirația în absența ADP și  $H_3PO_4$ , de asemenea, activează ATP-aza. În mod analog acționează fenoli substituiți, fenilhidrazinele, dicumarolul, gramicidina, arsenitul etc.

Decuplarea fosforilării oxidative poate fi biologic utilă. Ea generează căldura pentru menținerea temperaturii corpului în cazul animalelor care hibernează, unor animale nou-născute și mamiferelor adaptate la frig. Țesutul adipos brun care conține foarte multe mitocondrii este specializat pentru procesul de termogeneză. Acizii grași acționează ca decuplanți în țesutul adipos brun.



## 9. METABOLISMUL LIPIDELOR

Lipidele se disting prin eterogenitate structurală și funcțională. De aceea se va studia separat metabolismul fiecărei clase de lipide și al constituenților lor.

În organismele animale și vegetale metabolismul diferitelor lipide se desfășoară, în general, pe căi anabolice și catabolice asemănătoare.

### 9.1. METABOLISMUL TRIACILGLICEROLILOR

Pentru organismul viu triacilglicerolii (trigliceridele sau grăsimile neutre) reprezintă cea mai concentrată rezervă de energie chimică potențială. Prin oxidarea completă a 1 g de triacilgliceroli se obțin 9 kilocalorii, deci dublu față de cât produce aceeași cantitate de glucide sau proteine. Această diferență în randamentul caloric se datorește faptului că acizii grași sunt mult mai puternic reduși. Prin urmare, triacilglicerolii sunt nepolari și pot fi depozitați într-o formă aproape anhidră, constituind cauzele pentru care ei au fost selectați în evoluție ca rezervă majoră de energie.

Majoritatea plantelor superioare și inferioare conțin triacilgliceroli de rezervă în semințe. La animale triacilglicerolii îndeplinesc rolul de produși de rezervă finali sau temporari. Rezervele finale, de exemplu, trigliceridele din lapte, nu sunt utilizate de organismul care le-a sintetizat. Triacilglicerolii de rezervă temporari se acumulează sub formă de picături în citosolul celulelor adipoase, de unde pot fi ușor mobilizați și transportați de sine spre alte țesuturi. Transportul triacilglicerolilor, colesterolului și al altor lipide în organismul animal se realizează de către o serie de lipoproteine clasificate după densitatea crescândă în: chilomicroni, lipoproteine cu densitate foarte mică (VLDL), lipoproteine cu densitate mică (LDL) și lipoproteine cu densitate mare (HDL). Lipoproteinele plasmatice sunt sintetizate și secrete de ficat și intestin. Chilomicronii, reprezentând cele mai numeroase lipoproteine, transportă triacilglicerolii alimentari, colesterolul și alte lipide din intestin spre țesutul adipos și ficat. Densitatea chilomicronilor este foarte mică ( $< 0,94 \text{ g/cm}^3$ ) întrucât în compoziția lor intră o cantitate mare de triacilgliceroli (83%) și au

un conținut de proteine sub 2%. VLDL se sintetizează inițial în ficat și cedează triacilglicerolii formați endogen către țesutul adipos. Prin aceasta VLDL se transformă în LDL care sînt cele mai bogate în colesterol esterificat (38%). LDL au rolul de a transporta colesterolul spre țesuturile periferice. HDL se formează în ficat și conțin cele mai multe fosfolipide (29%), alături de cantități însemnate de colesterol liber și esterificat. HDL ar fi implicate în transportul colesterolului de la țesuturile periferice la ficat. Cercetări mai recente susțin că nu colesterolul din sânge, ci raportul dintre cantitatea de LDL și cea de HDL ar fi determinant în generarea arteriosclerozei.

### 9.1.1. CATABOLISMUL TRIACILGLICEROLILOR

#### 9.1.1.1. Hidroliza enzimatică a triacilglicerolilor

Prima etapă în catabolismul triacilglicerolilor animalii sau vegetali o constituie eliberarea acizilor grași din compoziția acestor substanțe de rezervă. Hidroliza triacilglicerolilor în glicerol și acizi grași, cunoscută și sub numele de lipoliză, este catalizată de enzimele denumite lipaze. Lipazele din majoritatea organismelor vii, atacă, în primul rînd, legăturile  $\alpha$ -esterice și apoi legătura  $\beta$ -esterică, conform mecanismului din fig. 9.1.

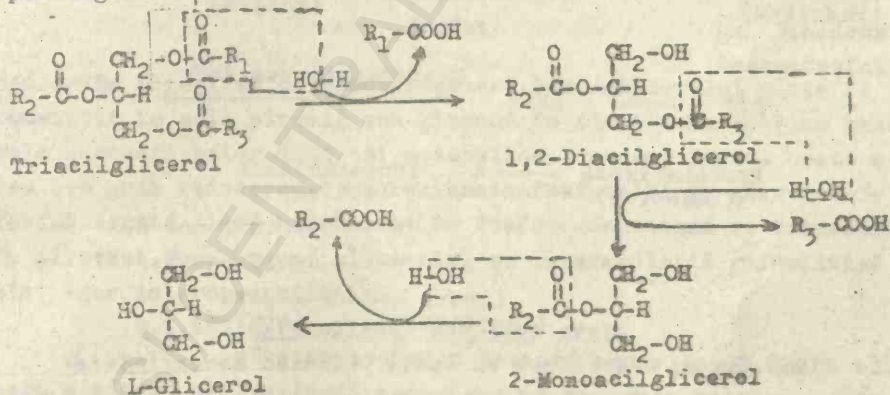


Fig. 9.1. Hidroliza triacilglicerolilor sub acțiunea lipazelor.

Lipazele se găsesc în țesuturile animale, plante și multe microorganisme. Toate lipazele manifestă o specificitate de substrat largă, ele putînd să descompună esterii glicerolului, dar și ai alcoolilor monohidroxilici. Lipazele de diferite origini se



deosebesc după pH optim de activitate. Lipaza pancreatică are pH optim de acțiune egal cu 8,0-8,1. Lipaza din boabele de ricin posedă un pH optim în domeniul 3,6-4,4 și un al doilea optim de activitate la pH 5,4. Optimum de pH al lipazei din A.niger se află la 5,6.

Organismele animale conțin trei tipuri de lipaze: lipaze digestive, lipaze din lapte și lipaze tisulare. Lipazele digestive sînt sintetizate de pancreas care le secretă în duoden, unde aceste enzime hidrolizează triacilglicerolii din hrană. Acțiunea lipazelor pancreatice este mult mai eficientă în prezența sărurilor biliare.

Tesutul adipos conține o lipază a cărei activitate este reglată de hormoni într-un mod asemănător cu cel notat la degradarea glicogenului (8.2.2.2). Adrenalina, glucagonul, hormonul adrenocorticotropic și tirostimulina activează adenilatciclaza celulelor adipoase. AMP ciclic format sub acțiunea adenilatciclazei stimulează o proteinkinază care fosforilează lipaza activînd-o (fig. 9.2). Deci hormonii menționați cauzează lipoliza, în urma căreia are loc mobilizarea triacilglicerolilor de rezervă. AMP ciclic

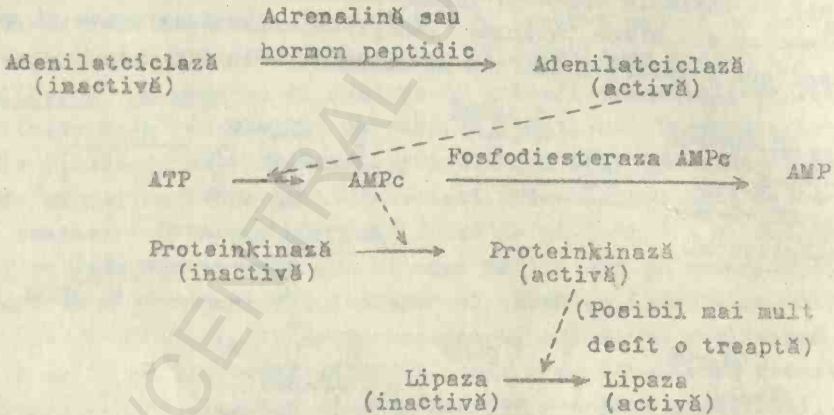


Fig.9.2. Activarea lipazei hormon-sensibile.

este un mesager secundar în activarea lipolizei în celulele adipoase. În contrast, insulina inhibă formarea AMPc și ca urmare lipoliza.

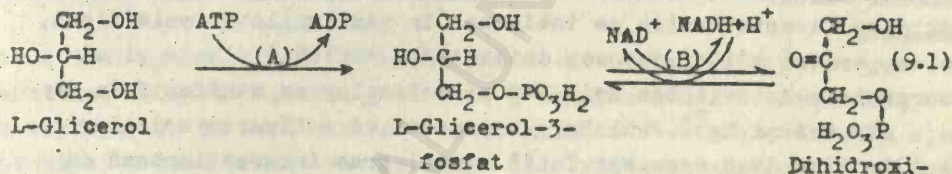
În serul sanguin există o lipoproteinlipază care hidrolizează triacilglicerolii din chilomicroni. Acizii grași eliberați ast-

fel pot pătrunde în celulă, unde din nou participă la sinteza lipidelor. Lipoproteinlipaza provine atât din ficat cât și din țesutul adipos. Deficitul acestei enzime în țesuturi cauzează boala ereditară numită hiperchilomicronemie (hiperlipemie esențială) care constă în mărirea concentrației de lipide sanguine.

Lipazele animale sau microbiene se folosesc în diferite sectoare ale industriei alimentare, industriei ugoare etc. În același timp, într-o serie de ramuri industriale lipazele exercită o acțiune dăunătoare, producând degradarea diverselor produse alimentare și materii prime.

#### 9.1.1.2. Metabolizarea glicerolului

Glicerolul rezultă în lipoliză este fosforilat de ATP sub influența glicerolkinazei (etapa A în ecuația 9.1). Glicerolfosfat-dehidrogenaza oxidează L-glicerol-3-fosfatul format în dihidroxi-acetonfosfat (etapa B în ecuația 9.1), care la rândul său este izomerizat în gliceraldehid-3-fosfat. Ultimul metabolit este un inter-



mediar în glicoliză și gluconeogeneză. Deci glicerolul poate fi convertit în acid piruvic sau glucoză în ficat care conține enzimele necesare celor două căi metabolice. Procesul invers poate avea loc prin reducerea dihidroxiacetonfosfatului în glicerol-3-fosfat. Acesta fiind hidrolizat de fosfomonoesterază se transformă în glicerol. Prin urmare, glicerolul și intermediarii glicolitici sînt ușor interconvertibili.

#### 9.1.1.3. Catabolismul acizilor grași

Catabolizarea acizilor grași se realizează pe mai multe căi. Foarte importantă este oxidarea acizilor grași care se poate desfășura după trei mecanisme diferite.

$\beta$ -Oxidarea acizilor grași. Majoritatea celulelor aerebe sînt capabile să oxideze complet acizii grași la  $\text{CO}_2$  și  $\text{H}_2\text{O}$ , cu producerea unei cantități apreciabile de energie pentru organismul viu. Încă în anul 1904 Fran<sup>co</sup> Knoop a arătat că acizii grași sînt degra-



dați în țesuturile vii prin oxidare la carbonul  $\beta$ , conducând la scindarea treptată a unui fragment de doi atomi de carbon sub formă de acid acetic. Această transformare oxidativă a fost numită  $\beta$ -oxidarea acizilor grași. Cercetările ulterioare, efectuate de Henry Dakin, Fritz A. Lipmann (1945), David Nachmanson (1946), Feodor Lynen (1951), Henry Mahler, Saleh Waikil etc., au confirmat teoria lui Knoop și au permis stabilirea mecanismului chimic concret al  $\beta$ -oxidării acizilor grași.

S-a constatat că acest proces are loc în matrixul mitocondriilor celulelor eucariote (Eugene Kennedy și Albert Lehninger, 1949) și începe cu o reacție în urma căreia acidul gras se transformă în derivatul hidrosolubil acil-CoA, care este o combinație macroergică:  $R-CO \sim S-CoA$ .

Formarea derivaților acil-CoA, purtând și numele de activarea acizilor grași, este catalizată de acil-CoA sintetaze (acid gras tiokinaze). Aceste enzime se întâlnesc în țesuturile animale (ficat, creier, țesutul adipos, mucoasa intestinală, rinichi), plante și microorganisme. Activitatea acil-CoA sintetazelor se manifestă în prezența ATP, CoA și  $Mg^{2+}$ . Paul Berg a dovedit că activarea acizilor grași implică două faze. Mai întâi acidul gras interacționează cu ATP și se formează aciladenilatul (acil-AMP). Acest produs intermediar rămâne puternic legat cu acil-CoA sintetaza până ce intră în reacție coenzima A, rezultând acil-CoA și AMP (fig. 9.3). Reacțiile parțiale din fig. 9.3, luate separat sînt ușor reversibile. În practică, constanta de echilibru pentru suma acestor reacții este 1:

$$R-COOH + CoA-SH + ATP \rightleftharpoons R-CO \sim S-CoA + AMP + PP_i$$

Acil-CoA sintetazele se descoperă în reticulul endoplasmatic și în membrana exterioară a mitocondriilor. Unele acil-CoA sintetaze activează acizii grași cu catenă medie ( $C_4-C_{12}$ ), altele - acizii cu catenă mai lungă.

AMP rezultă în reacția catalizată de acil-CoA sintetază (fig. 9.3) interacționează cu ATP, sub influența adenilatkinazei, dînd 2 ADP, care din nou se transformă în ATP în procesul de fosforilare la nivelul substratului sau în procesul de fosforilare oxidativă.

Majoritatea acizilor grași se activează în exteriorul mitocondriilor. Moleculele acizilor grași cu catenă lungă activați nu pot penetra ușor membrana mitocondrială internă. Derivații acil-CoA

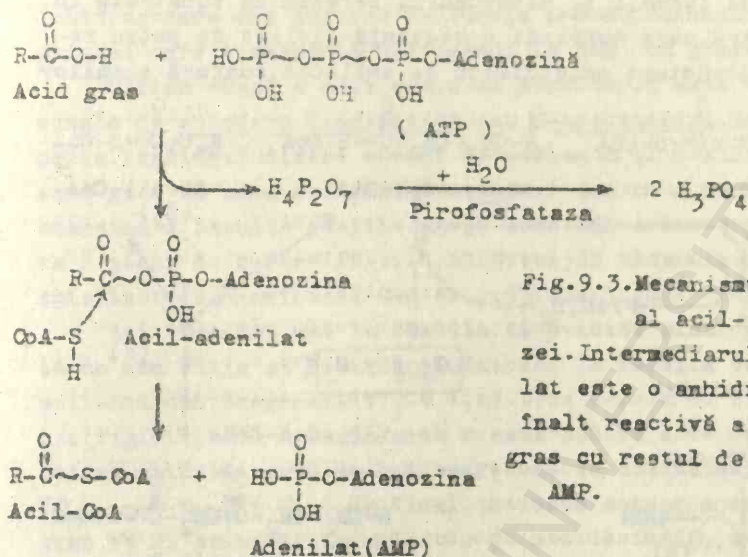
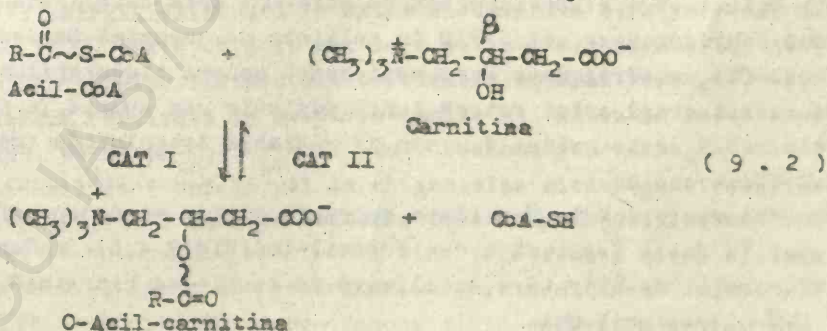


Fig.9.3.Mecanismul de acțiune al acil-CoA sintetazei. Intermediarul acil-adenilat este o anhidridă mixtă, înalt reactivă a acidului gras cu restul de fosfat al AMP.

citiosoliceii pătrund în mitocondrii printr-un sistem navetă în care carnitina (betaina acidului  $\beta$ -hidroxi- $\gamma$ -aminobutiric) acționează ca transportor de acil. Restul de acid gras de la atomul de S al coenzimei A este transferat la grupa hidroxil a carnitinei, cu formarea O-acil-carnitinei conținând o legătură O-acil macroergică (ecuația 9.2). Această reacție este catalizată de carnitin-acil-transferaza I (CAT I), localizată în citoplasmă și în membrana mitocondrială externă. Acil-carnitina difuzează în membrana mitocondrială internă, unde carnitinaciltransferaza II (CAT II) aflată pe suprafața interioară a acestei membrane catalizează transferul restului acil la CoA intramitocondrială (ecuația 9.2).





Compușii acil-CoA formați în mitocondrii servesc ca substrat în procesul de  $\beta$ -oxidare, care cuprinde o secvență ciclică de patru reacții (fig. 9.4). Structura moleculelor de acil-CoA conferă atomilor

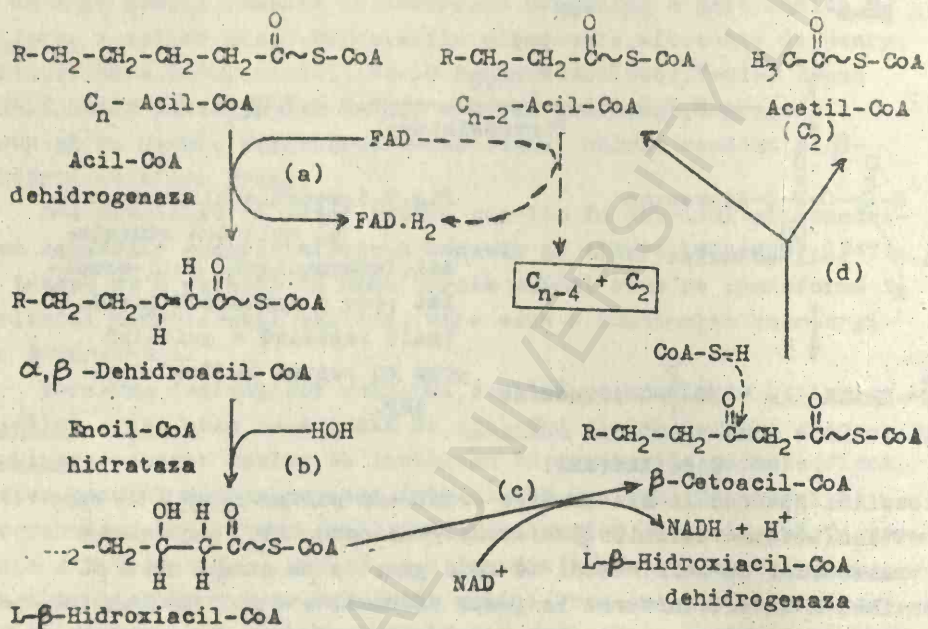


Fig. 9.4. Oxidarea acil-CoA în matrixul mitocondriilor pe calea  $\beta$ -oxidării.

de H de la C- $\alpha$  al radicalului de acid gras o reactivitate crescută. Rezultă că  $\beta$ -oxidarea acil-CoA poate continua numai cu o reacție de dehidrogenare, prin scindarea cîte unui atom de H din pozițiile  $\alpha$  și  $\beta$  ale restului de acid gras, conducînd la trans- $\alpha,\beta$ -dehidroacil-CoA (fig. 9.4, a). Dehidrogenarea acil-CoA este catalizată de acil-CoA dehidrogenaze, avînd FAD în calitate de coenzimă. Se deosebesc acil-CoA dehidrogenaze care acționează asupra tioesterilor CoA cu acizii grași avînd catenă lungă, mijlocie sau scurtă. În fiecare caz, FAD.H<sub>2</sub> este oxidat din nou de enzimele lanțului de transport al electronilor.

Următoarea etapă în  $\beta$ -oxidare cuprinde adîția stereospecifică a apei la dubla legătură a dehidroacil-CoA (fig. 9.4, b). Produsul acestei reacții de hidratare, catalizată de enoil-CoA hidratază, este L- $\beta$ -hidroxiacil-CoA.

Oxidarea L- $\beta$ -hidroxiacil-CoA pe calea scindării a 2H de la C- $\beta$  este însoțită de formarea  $\beta$ -cetoacil-CoA (fig. 9.4, c). Această dehidrogenare are loc sub influența L- $\beta$ -hidroxiacil-CoA dehidrogenazei care transportă hidrogenul la  $\text{NAD}^+$  cu generarea NADH.

Ultima etapă a unui ciclu al  $\beta$ -oxidării este cunoscută sub numele de scindare tioclastică sau  $\beta$ -cetotioliză. Ea constă în ruperea legăturii dintre atomii de carbon  $\alpha$  și  $\beta$  ai radicalului de acid gras în urma reacției  $\beta$ -cetoacil-CoA cu o nouă moleculă de coenzima A. Rezultă acetil-CoA și acil-CoA având catena mai scurtă cu 2 atomi de carbon (fig. 9.4, d). Clivajul tiolitic discutat este catalizat de  $\beta$ -cetoacil-CoA tiolază (acetil-CoA—aciltransferaza).

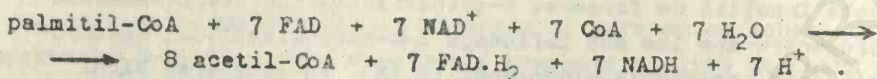
Acil-CoA obținut în reacția de  $\beta$ -cetotioliză poate să suporte un nou ciclu al  $\beta$ -oxidării, intrînd în reacția catalizată de acil-CoA dehidrogenază (fig. 9.4, a). Prin repetarea ciclului de reacții (fig. 9.4, a-d) se scindează o nouă moleculă de acetil-CoA și catena acidului gras se mai scurtează cu doi atomi de carbon ( $\text{C}_{n-2} \rightarrow \text{C}_{n-4} + \text{C}_2$ ). În final, întreaga catenă a restului de acid gras va fi scindată în molecule de acetil-CoA ( $\text{C}_n \rightarrow n/2 \text{ C}_2$ ). Prin urmare, produsul final al  $\beta$ -oxidării acizilor grași cu catenă neramificată, alcătuită dintr-un număr par de atomi de carbon este acetil-CoA. Dacă molecula acidului gras conține un număr impar de atomi de carbon, în ultimul ciclu al  $\beta$ -oxidării se obține propionil-CoA și acetil-CoA.

Acetil-CoA formată în urma  $\beta$ -oxidării acizilor grași poate să joace rolul de precursor în diferite biosinteze sau poate să fie oxidată la  $\text{CO}_2$  și  $\text{H}_2\text{O}$ , cu eliberarea unei cantități însemnate de energie. În acest ultim caz, acetil-CoA se condensează cu acidul oxalilacetic și se integrează astfel în ciclul Krebs (8.2.6.2.1), unde are loc oxidarea completă a restului acetil.

Energia eliberată în oxidarea completă a acizilor grași la  $\text{CO}_2$  și  $\text{H}_2\text{O}$  este cu mult mai mare decît cea obținută în catabolismul glucidelor sau proteinelor. Pentru exemplificare, să calculăm energia rezultată în oxidarea completă a acidului palmitic. Degradarea palmitil-CoA ( $\text{C}_{16}$ -acil-CoA) reclamă repetarea ciclului  $\beta$ -oxidării de 7 ori. În cel de al șaptelea ciclu,  $\text{C}_4$ -cetoacil-CoA este tiolizată în două molecule de acetil-CoA. Deci, stoichiometria



oxidării palmitil-CoA este :



Dacă fiecare moleculă de NADH este oxidată de lanțul respirator se formează 3 ATP, iar fiecare FAD.H<sub>2</sub> generează 2 ATP. Reamintim că oxidarea restului acetil din acetil-CoA în ciclul Krebs este însoțită de sintetizarea a 12 ATP. Prin urmare, numărul molilor de ATP formați în oxidarea palmitil-CoA este 14 pentru 7 FAD.H<sub>2</sub>, 21 pentru 7 NADH și 96 pentru 8 molecule de acetil-CoA, ceea ce înseamnă un total de 131 ATP. Schizând 2 ATP consumate în etapa de activare a acidului palmitic, obținem pentru oxidarea completă a palmitil-CoA un randament de 129 ATP. Luând în considerare că energia liberă standard ( $\Delta G^0$ ) la oxidarea completă a acidului palmitic până la CO<sub>2</sub> și H<sub>2</sub>O este -9782 KJ/mol, iar  $\Delta G^0$  la fosforilarea ADP are valoarea +30,5 KJ/mol, constatăm că energia se înmagazinează cu o eficiență de  $129 \times 30,5 \times 100/9782 = 40,2 \%$ .

$\alpha$ -Oxidarea acizilor grași. În organismele vii, predominant la plante, oxidarea acizilor grași superiori adesea se produce pe calea scindării succesive a unui atom de carbon de la capătul catenei cu grupa carboxil. Acest proces în care este implicat atomul de carbon din poziția  $\alpha$  a catenei acidului gras se numește  $\alpha$ -oxidare.

La plante  $\alpha$ -oxidarea acizilor grași a fost descoperită atât în semințe cât și în frunze.

Mecanismul probabil al  $\alpha$ -oxidării acizilor grași s-ar desfășura după schema din fig. 9.5. Prima etapă a acestui proces este catalizată de o flavoproteină care conține FAD, probabil în forma radicalului liber de semichinonă (XH). Sub acțiunea acestei enzime într-o reacție stereospecifică are loc îndepărtarea H<sub>D</sub> de la C- $\alpha$  al acidului gras liber. Flavoproteina redusă care se formează (XH<sub>2</sub>) interacționează apoi cu O<sub>2</sub>, dând aductul XH<sub>2</sub>O<sub>2</sub>. Ultimul acționează asupra radicalului liber de acid gras (rezultat după atacul inițial) obținându-se 2-D-hidroperoxiacid, care ulterior poate să fie supus în continuare  $\alpha$ -oxidării pe calea anhidrodecarboxilării cu formarea aldehidei, sau se reduce până la 2-D-hidroxiacid.

Aldehida acidului gras, conținând cu un atom de carbon mai puțin decât acidul gras inițial, se oxidează apoi sub acțiunea



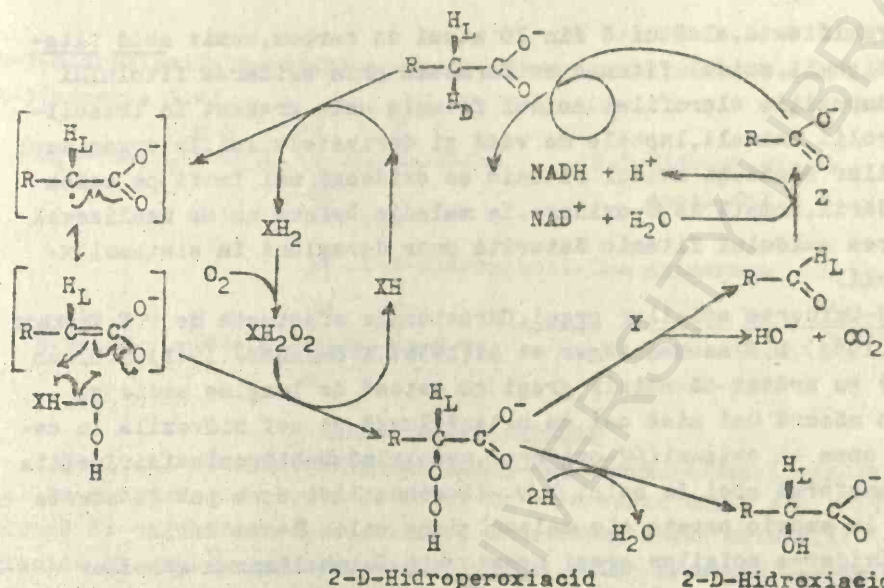


Fig.9.5.Mecanismul probabil al  $\alpha$ -oxidării acizilor grași

la plante (X - flavoproteină conținând FAD; Y - anhidrodecarboxilaza; Z - aldehyd-dehidrogenaza NAD-dependență).

aldehyd-dehidrogenazei NAD-dependente pînă la acidul gras corespunzător. În acest fel se încheie un tur al spiralei  $\alpha$ -oxidării. După fiecare tur are loc scurtarea succesivă a catenei acidului gras cu cite un atom de carbon.

În ce privește rolul fiziologic al  $\alpha$ -oxidării s-a emis presupunerea că ea poate participa la scindarea acizilor grași cu catenă ramificată. Procesul de  $\alpha$ -oxidare constituie o sursă de acizi grași cu număr impar de C, precum și de 2-D-hidroxiacizi care sînt componenții cerebrozidelor la plantele superioare.

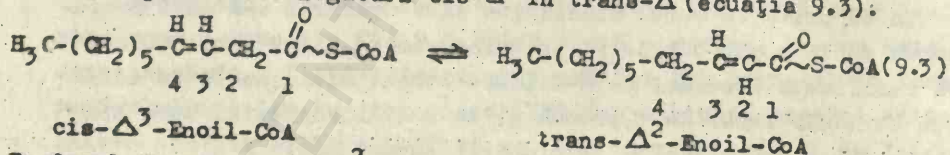
$\alpha$ -Oxidarea acizilor grași într-o oarecare măsură se desfășoară, de asemenea, în țesuturile animale, mai ales în creier ale cărui lipide conțin 2-hidroxiacizi cu catenă lungă. În cazurile acizilor grași cu grupa metil în poziția 3 se observă blocarea  $\beta$ -oxidării și ca o cale indirectă se folosește uneori  $\alpha$ -oxidarea.

La oamenii cu maladia Refsum - tulburare ereditară (autosomală recesivă) a metabolismului lipidic care influențează sistemul nervos, se acumulează în țesuturi și în sînge un acid gras cu ca-

tenă ramificată, alcătuită din 20 atomi de carbon, numit acid fitanic. Obişnuit acidul fitanic se formează prin oxidarea fitolului din compoziția clorofilei. Acidul fitanic este prezent în triacilglicerolii animali, laptele de vacă și derivatele lui. În organismul oamenilor sănătoși acidul fitanic se oxidează mai întâi pe calea  $\alpha$ -oxidării, urmată de  $\beta$ -oxidare. În maladia Refsum nu se realizează oxidarea acidului fitanic datorită unor dereglări în sistemul  $\alpha$ -oxidării.

$\omega$ -Oxidarea acizilor grași. Cercetările efectuate de P.E. Verkade (1931, 1934), B. Flaschenträger et al (1936), K. Bernhard (1941), K. Bloch (1964) au arătat că acizii grași cu catenă de lungime medie și într-o măsură mai mică cei cu catenă lungă se pot hidroxila la capătul opus al catenei ( $\omega$ -oxidare), rezultând  $\omega$ -hidroxiacizi. Aceștia se transformă apoi în acizi  $\alpha, \omega$ -dicarboxilici care pot fi scurtați de la ambele capete ale moleculei pe calea  $\beta$ -oxidării.

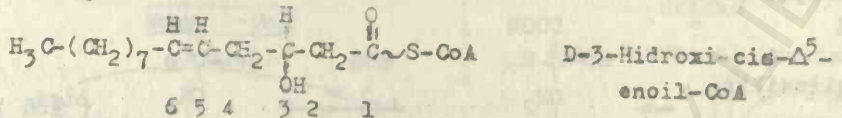
Oxidarea acizilor grași nesaturați. Catabolizarea acizilor grași nesaturați mai larg răspândiți, de exemplu, acizii oleic și palmitoleic, cu o dublă legătură între C-9 și C-10, are loc pe calea  $\beta$ -oxidării, însă după cel de al treilea ciclu de scindare a acil-CoA, se formează ca produs intermediar cis- $\Delta^3$ -enoil-CoA. Prezența dublei legături între C-3 și C-4 împiedică formarea altei legături duble între C-2 și C-3. Acest impas este rezolvat de o cis- $\Delta^3$ -trans- $\Delta^2$ -enoil-CoA izomerază care schimbă poziția și configurația dublei legături cis- $\Delta^3$  în trans- $\Delta^2$  (ecuația 9.3):



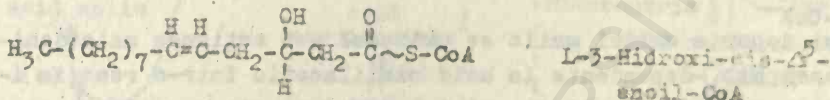
Produsul format, trans- $\Delta^2$ -enoil-CoA fiind un substrat al acil-CoA dehidrogenazei (fig. 9.4, a) poate fi oxidat mai departe pe calea scindării acil-CoA.

Acizii grași cu două duble legături cis- $\Delta^6$  și cis- $\Delta^9$  suportă două cicluri ale  $\beta$ -oxidării. Apoi, cis- $\Delta^2, \Delta^5$ -enoil-CoA se hidratează, sub acțiunea enoil-CoA hidratazei (fig. 9.4, b), dând însă izomerul D al 3-hidroxiacil-CoA care nu poate fi oxidat de L-3-hidroxiacil-CoA dehidrogenază. Această dificultate este depășită datorită

D-3-hidroxiacil-CoA epimerazei care inversează configurația la C-3(ecuația 9.4).



↓ D-3-Hidroxiacil-CoA epimeraza (9.4)

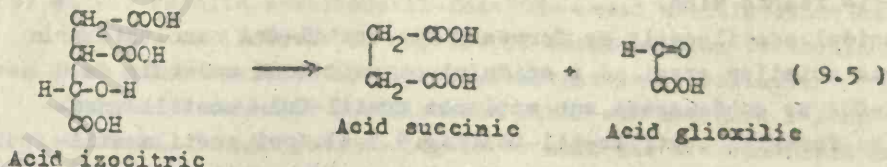


#### 9.1.1.4. Ciclul glioxilatului

Multe microorganisme (*Escherichia coli*, *Pseudomonas*, *Tetrahymena*) și ciuperci, cultivate pe medii în care sursa unică sau principală de carbon este acetatul, pot transforma acest metabolit în glucide și alți componenți chimici celulari. De asemenea, în germinația semințelor de plante oleaginoase, conținând o mare cantitate de triacilgliceroli de rezervă, are loc transformarea acestor substanțe în glucide necesare pentru creșterea plantelor.

La baza conversiei substanțelor menționate în glucide se află o serie de reacții la care participă acidul glioxilic. Această succesiune de reacții, constituind o variantă a ciclului acizilor tricarboxilici, este denumită ciclul glioxilatului (fig. 9.6).

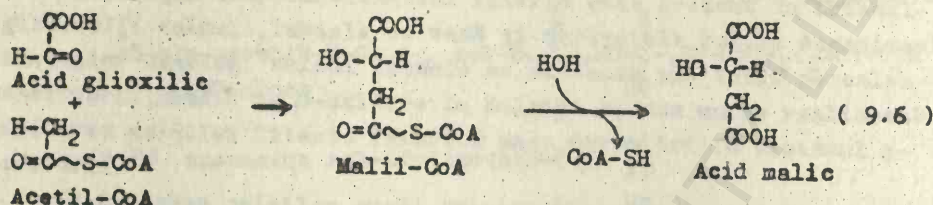
Primele două reacții ale ciclului glioxilatului sînt identice cu reacțiile corespunzătoare din ciclul ATC (8.2.6.2.1). Următoarele două reacții sînt specifice pentru ciclul glioxilatului. Ele sînt catalizate de izocitrat-liază și malat-sintază. La plante aceste enzime se află localizate în structurile subcelulare numite glioxisomi. Izocitrat-liaza catalizează scindarea aldolică a acidului izocitric cu formarea acidului succinic și acidului glioxilic (ecuația 9.5).



Malat-sintaza realizează condensarea acidului glioxilic



cu acetyl-CoA(aceasta este a doua moleculă de acetyl -CoA care intră în ciclul glioxilatului), conducând la formarea acidului L-malic(ecuația 9.6).



Mai departe acidul malic se oxidează sub acțiunea malatdehidrogenazei  $\text{NAD}^+$ -dependente la acid oxalilacetic într-o reacție identică cu reacția finală din ciclul ATC. Întrucât această reacție conduce la regenerarea acidului oxalilacetic, una din cele două combinații inițiale, ea desăvârșește de asemenea ciclul glioxilatului.

Produsul ciclului glioxilatului este acidul succinic format în ecuația 9.5. În fiecare tur al ciclului din două molecule de acetyl-CoA se sintetizează o moleculă de acid succinic(fig.9.6). În glioxisom acidul succinic nu poate fi supus transformărilor ulterioare din cauza lipsei enzimelor corespunzătoare. De aceea acidul succinic iese din glioxisom și pătrunde în mitocondrie, unde se transformă în acid oxalilacetic, cu formarea de acid fumaric și acid L-malic, sub influența enzimelor corespunzătoare ale ciclului acizilor tricarboxilici. Acidul oxalilacetic este convertit de către fosfoenolpiruvat-carboxikinază în acid fosfoenolpiruvic și mai departe în D-glucoză. Astfel, acetyl-CoA obținută în  $\beta$ -oxidarea acizilor grași poate fi utilizată pentru sinteza glucidelor.

#### 9.1.1.5. Formarea corpiilor cetonici

Sub denumirea de corpi cetonici sînt cunoscuți următorii trei compuși organici: acidul acetilacetic, acidul D- $\beta$ -hidroxibutiric și acetona, care se găsesc în singele omului și vertebratelor în concentrație foarte mică.

Acidul acetilacetic se formează din acetyl-CoA rezultată prin oxidarea acizilor grași și a acidului piruvic. Două molecule de acetyl-CoA se condensează, sub acțiunea acetyl-CoA-acetiltransferazei, cu formarea acetilacetyl-CoA(fig.9.7,a). Apoi, acetilacetyl-CoA pierde coenzima A și se transformă în acid acetilacetic, pro-

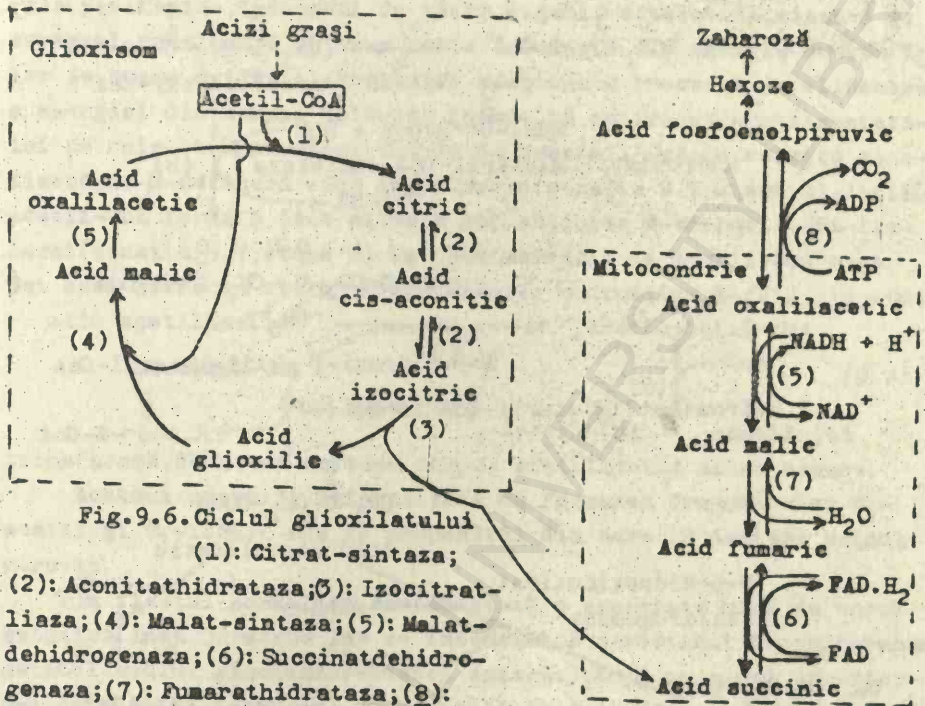


Fig.9.6.Ciclul glioxilatului

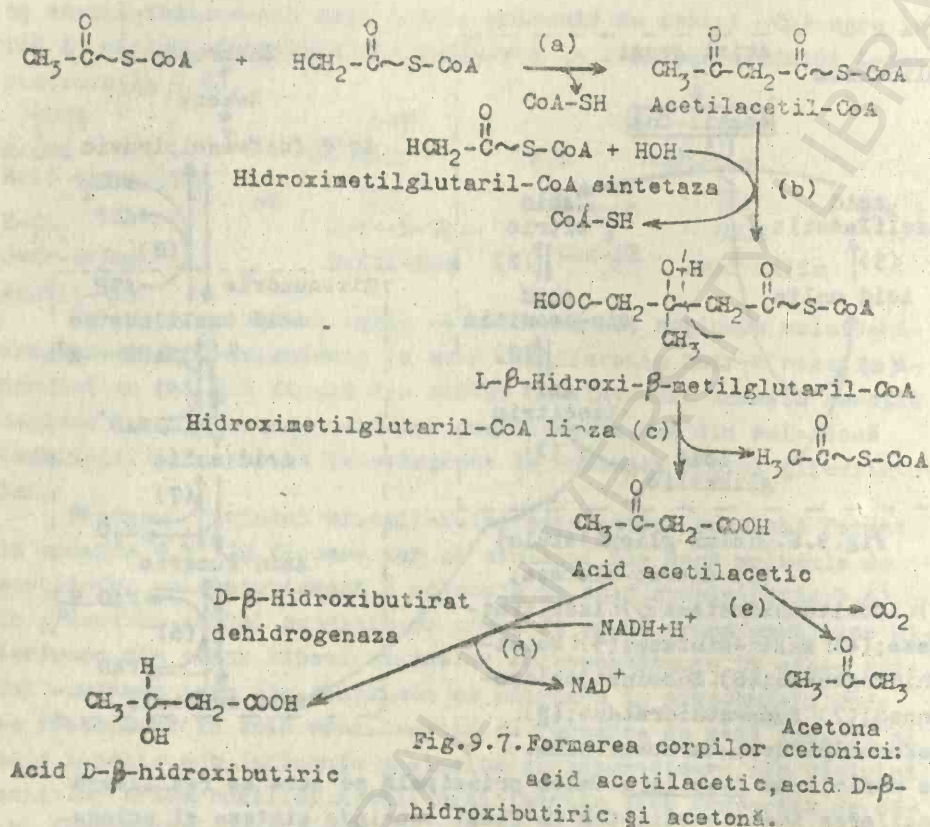
(1): Citrat-sintaza;

(2): Aconitathidrataza; (3): Izocitrat-liaza; (4): Malat-sintaza; (5): Malat-dehidrogenaza; (6): Succinatdehidrogenaza; (7): Fumarathidrataza; (8): Fosfoenolpiruvat-carboxikinaza.

ces definit ca deacilare. Calea principală pe care se realizează deacilarea acetilacetil-CoA în ficat cuprinde sinteza și scindarea enzimatică a  $\beta$ -hidroxi- $\beta$ -metilglutaril-CoA (HMG-CoA), important produs intermediar în biosinteza sterolilor și în degradarea leucinei. HMG-CoA se obține prin condensarea acetilacetil-CoA cu o moleculă de acetil-CoA, conform reacției catalizate de hidroximetilglutaril-CoA sintetază (fig.9.7, b). Scindarea HMG-CoA de către hidroximetilglutaril-CoA liază (fig.9.7, c) conduce la formarea cantității majore de acid acetilacetic în ficat. Sumind reacțiile (b) și (c) rezultă:  $\text{acetilacetil-CoA} + \text{HOH} \rightarrow \text{acid acetilacetic} + \text{CoA}$ .

Acidul acetilacetic ia naștere, de asemenea, prin catabolizarea unor aminoacizi (leucină, lizină, fenilalanină, tirozină).

Reducerea acidului acetilacetic liber sub acțiunea D- $\beta$ -hidroxibutirat-dehidrogenazei, legată cu membrana mitocondrială internă, dă acidul D- $\beta$ -hidroxibutiric (fig.9.7, d). Deși această reac-



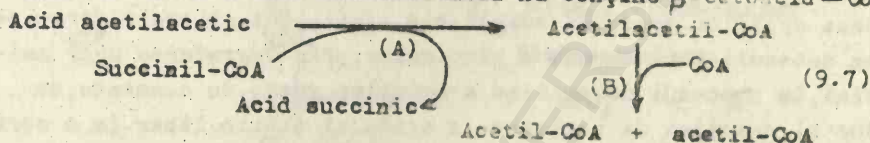
gie este reversibilă, se observă oscilații mari în cantitățile și rapoartele celor doi acizi indicați în singe : când ficatul conține mult glicogen predomină formarea acidului D- $\beta$ -hidroxibutiric, iar când rămâne puțin glicogen hepatic, se evidențiază mai mult acid acetilacetic.

Suferind o decarboxilare, probabil spontană, acidul acetilacetic se transformă în acetonă (fig. 9.7, e).

Locul de sinteză a corpurilor cetonici îl constituie ficatul. Din acest organ corpul cetonici difuzează în sânge care-i transportă spre țesuturile periferice. Concentrația totală a corpurilor cetonici în sânge, exprimată sub formă de acid  $\beta$ -hidroxibutiric, de obicei nu depășește 3 mg/100 ml. Aceasta este condiționată de o utilizare preferențială a acidului acetilacetic de către țesutu-



rile periferice, îndeosebi de către mușchii scheletici, miocard și cortexul renal, care obțin o parte însemnată din energia necesară lor pe seama oxidării substanței menționate. Procesul de eliberare a energiei din corpii cetonici începe cu activarea acetilacetatului pe calea transferului CoA de la succinil-CoA în reacția catalizată de  $\beta$ -cetoacid-CoA transferază (ecuația 9.7, etapa A). Acetilacetyl-CoA formată este clivată sub acțiunea  $\beta$ -cetoacil-CoA tiolazei (ecuația 9.7, etapa B) în două molecule de acetyl-CoA care pot apoi intra în ciclul Krebs. Ficatul nu conține  $\beta$ -cetoacid-CoA



transferază, de aceea cedează acidul acetylacetic altor organe.

Acetona poate fi metabolizată cu formarea fragmentelor  $C_2$ -acetyl și  $C_1$ -formil sau în propandiol din care ia naștere acidul piruvic.

În ficatul normal se sintetizează o cantitate mică de corpi cetonici. Însă formarea lor se intensifică apreciabil în tulburarea metabolismului glucidelor (diabet zaharat), după un aport insuficient de glucide (inanție), în cazurile de intoxicare cu P,  $CHCl_3$  sau  $CCl_4$ . În toate aceste stări patologice crește viteza lipolizei și de oxidare a acizilor grași, conducând la o cantitate de acetyl-CoA mai mare decât poate fi degradată în ciclul Krebs. Creșterea conținutului de corpi cetonici în sânge se numește cetonemie, iar apariția lor în urină - cetonurie.

Formarea intensă a corpurilor cetonice este dăunătoare organismului uman și animal. Acetona manifestă influență nefavorabilă asupra celulei nervoase. Acumularea patologică a acizilor acetylacetic și  $\beta$ -hidroxibutiric în sânge este asociată cu schimbarea pH sanguin și intracelular, ceea ce poate determina perturbarea activității unor enzime. Această stare generală, caracterizată prin modificarea pH singelui înspre latura acidă se numește acidoză.

În concluzie, apariția patologică a corpurilor cetonice este o tulburare a metabolismului lipidelor, condiționată de un dezechilibru al metabolismului glucidelor.

### 9.1.2. BIOSINTEZA TRIACILGLICEROLILOR

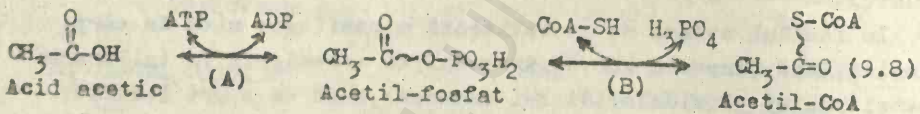
Intrucit triacilglicerolii conțin acizi grași și glicerol, se va discuta mai întâi biosinteza acestor componenți.

#### 9.1.2.1. Biosinteza acizilor grași

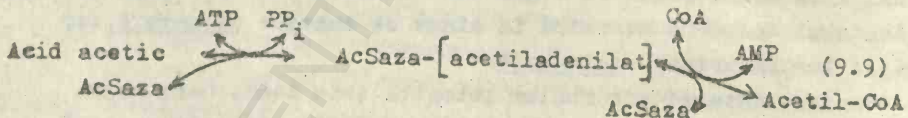
Sinteza acizilor grași în organismul viu nu este o simplă inversare a  $\beta$ -oxidării.

1) Biosinteza acizilor grași se descoperă în citosolul celulei, pe când  $\beta$ -oxidarea lor se desfășoară în matriza mitocondrială.

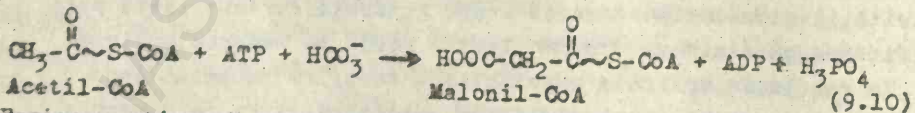
2) Acetil-CoA joacă rolul de primer (punct de start) în biosinteza acizilor grași. În celula vie acetil-CoA se poate forma pe calea catabolizării aerobe a glucidelor, prin degradarea unor aminoacizi, în procesul de oxidare a acizilor grași, de asemenea, ca produs al reacției de activare a acidului acetic liber. La o serie de microorganisme (Bacillus acidificans, Clostridium kluyveri etc.) activarea acidului acetic cuprinde două etape catalizate de acetatkinază (ecuația 9.8, etapa A) și fosfat-acetiltransferază (ecuația 9.8, etapa B).



În organismele animale, plante și levuri, acidul acetic se activează conform mecanismului general de activare a acizilor grași, reacția fiind catalizată de acetil-CoA sintetază (AcSaza) (ecuația 9.9).



Sinteza acizilor grași necesită în prealabil carboxilarea acetil-CoA cu formarea malonil-CoA. Acest produs specific anabolismului acizilor grași ia naștere în reacția catalizată de acetil-CoA carboxilază (ecuația 9.10).



Enzima menționată conține biotina legată covalent și este specifică față de  $\text{Mn}^{2+}$ . Fixarea  $\text{CO}_2$  cuprinde două stadii. În primul sta-

diu, datorită energiei furnizate de ATP, are loc carboxilarea biotinei legată peptidic la molecula proteinică a acetil-CoA carboxilazei, rezultând N-1'-carboxibiotin-enzima (fig. 9.8, a). Ultima combinație, în virtutea faptului că are legătura C-N polarizată în direcția azotului, este capabilă să carboxileze acetil-CoA, ceea ce duce la sinteza malonil-CoA (fig. 9.8, b).

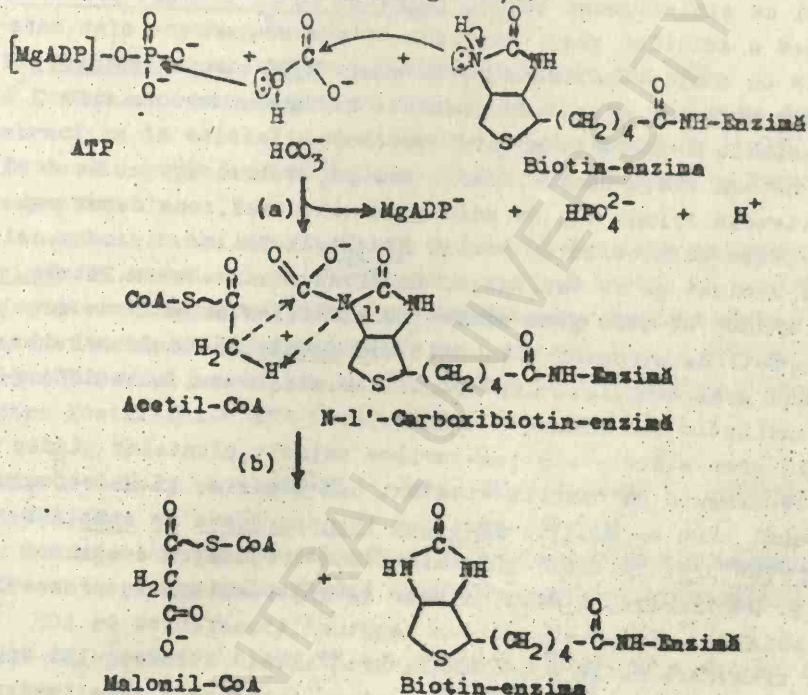


Fig.9.8. Carboxilarea acetil-CoA la malonil-CoA sub acțiunea acetil-CoA carboxilazei (biotin-enzima).

În organismele animale și drojdii, acetil-CoA carboxilaza există sub forma unui lanț polipeptidic multifuncțional. Acetil-CoA carboxilaza de origine animală este activată allosteric de acidul citric și acidul izocitric care reprezintă produși ai metabolismului glucidic. Enzima din microorganisme și plante poate să disocieze în subunități active. Astfel, complexul din E. coli conține trei proteine funcționale distincte: 1) proteina transportoare de biotincarboxil (BCCP=biotin carboxyl carrier protein) care conține biotina legată covalent; 2) biotin-carboxilaza este implicată



în carboxilarea ATP-dependentă a BCCP; 3) carboxiltransferaza catalizează transferul  $\text{CO}_2$  de la carboxibiotina legată de proteina transportoare la acetyl-CoA.

3) Malonil-CoA, formată sub acțiunea catalitică a acetyl-CoA carboxilazei, se folosește pentru sinteza acizilor grași saturați cu catenă neramificată, conținând un număr par de atomi de carbon; de obicei se sintetizează acidul palmitic cu 16 C. Acest proces de biosinteză a acizilor grași cuprinde câteva etape care sînt catalizate de un complex multienzimatic numit acid gras sintetază (sintetaza acizilor grași). În contrast cu biosinteza acizilor grași, enzimele  $\beta$ -oxidării nu sînt asociate.

În natura vie, probabil, există cel puțin două tipuri de acid gras sintetaze. Primul tip de acid gras sintetază, considerat mai primitiv, este caracteristic pentru E. coli. Al doilea tip se consideră mai evoluat și se întâlnește în ficatul animalelor. Datele actuale indică că acid gras sintetaza plantelor superioare este mai apropiată de sistemul enzimatic din E. coli, decît de cel din ficat. Acid gras sintetaza din drojzii amintește mai mult de complexul enzimatic din ficatul animalelor.

Acid gras sintetazele țesuturilor animale, plantelor și din E. coli reprezintă un complex alcătuit din 7 enzime și un cofactor termostabil care se numește proteină transportoare de acil (ACP = acyl carrier protein). Acid gras sintetaza drojdiilor conține 6 enzime și ACP. Derivații acil, ce apar ca intermediari în procesul multistadial, se atachează printr-o legătură tioesterică la ACP care îi transferă de la o enzimă la altă enzimă a întregului complex. ACP este analoagă prin funcția ei cu coenzima A, care transportă derivații acil în  $\beta$ -oxidare (9.1.1.3). Din bacterii, drojzii, plante și animale au fost izolate ACP cu  $M = 8.600 - 16.000$ . Molecula ACP conține o unică grupă  $-\text{SH}$  cu rol funcțional, de unde notarea proteinei cu  $\text{ACP} \sim \text{SH}$ . Grupa  $-\text{SH}$  aparține 4'-fosfopanteteinei, care este unită printr-o legătură fosfodiesterică cu hidroxilul serinei din poziția 36 a catenei ACP (fig. 9.9).

Biosinteza moleculei de acid gras are un caracter ciclic și în fiecare ciclu se realizează adăugarea succesivă a unui fragment  $\text{C}_2$ , provenit din malonil-CoA, la unitatea acil care ia naștere din restul acetyl al acetyl-CoA. Pentru sinteza acidului palmitic cu



patrată, care se decarboxilează dând acetilacetil-ACP (fig. 9.10, reacția 1). Datorită decarboxilării acidului  $\beta$ -cetonic indicat mai sus, atomul de carbon al  $\text{HCO}_3^-$  cerut pentru formarea malonil-ACP nu apare în acidul gras sintetizat. Toți atomii de carbon ai acizilor grași avînd catenă pară provin de la acetil-CoA.

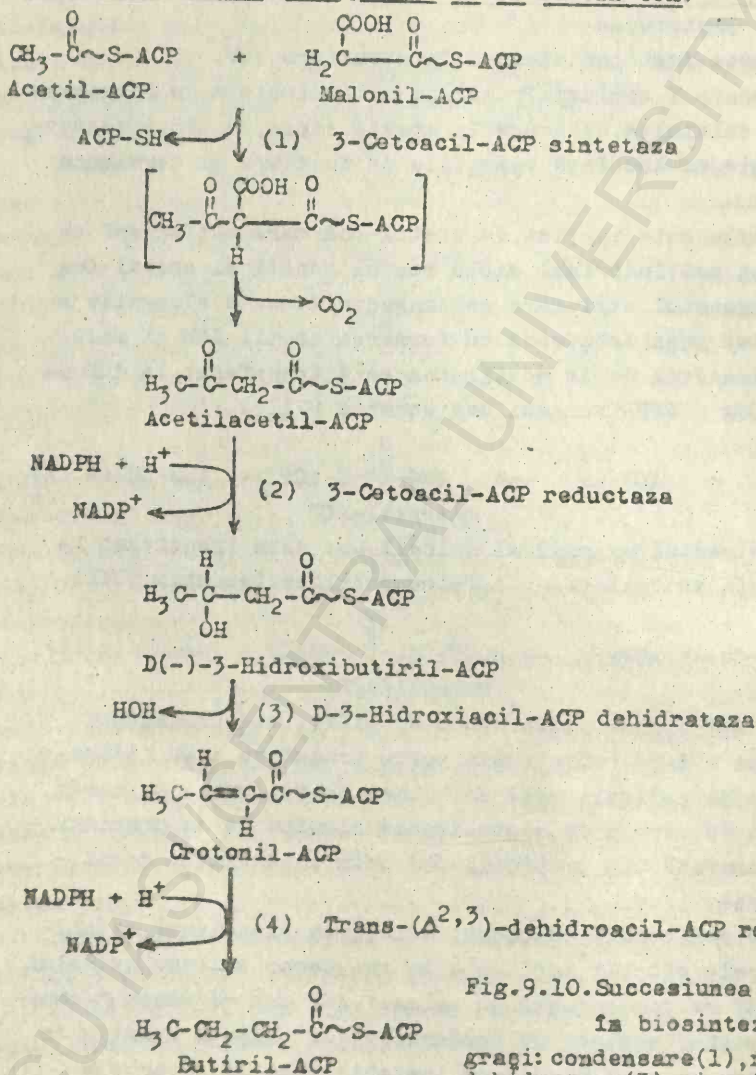


Fig. 9.10. Succesiunea reacțiilor în biosinteza acizilor grași: condensare (1), reducere (2), dehidratare (3) și reducere (4). Intermediarii indicați aici se formează în primul ciclu al procesului.



Acetilacetyl-ACP este redus la D(-)-3-hidroxiacetyl-ACP, transformare catalizată de  $\beta$ -cetoacetyl-ACP reductază care are drept coenzimă NADPH(fig.9.10, reacția 2). Stereoizomerul format în această etapă reductivă a biosintezei acizilor grași are configurația D, pe când în  $\beta$ -oxidarea lor se obține izomerul aparținând seriei L. Altă diferență între cele două căi metabolice constă în participarea absolută a NADPH la biosinteza acizilor grași, în timp ce  $\beta$ -oxidarea lor necesită  $\text{NAD}^+$ .

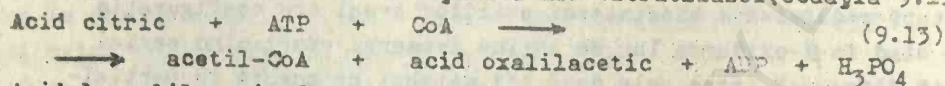
Mai departe, D(-)-3-hidroxiacetyl-ACP dehidrataza catalizează dehidratarea D(-)-3-hidroxiacetyl-ACP cu formarea  $\text{C}_4$ -trans- $\alpha, \beta$ -dehidroacetyl-ACP(crotonil-ACP)(fig.9.10, reacția 3). În ultima reacție a primului ciclu biosintetic are loc reducerea crotonil-ACP la acetyl-ACP de către trans- $\alpha, \beta$ -dehidroacetyl-ACP reductază, având drept coenzimă NADPH(fig.9.10, reacția 4). În etapa corespunzătoare a  $\beta$ -oxidării se folosește ca oxidant FAD.

În cel de al doilea ciclu al sintezei acizilor grași are loc condensarea acetyl-ACP cu o nouă moleculă de malonil-ACP conducând la formarea 3-cetohexanoil-ACP. Prin repetarea reacțiilor (2) - (4), 3-cetohexanoil-ACP este convertit în hexanoil-ACP care poate intra în al treilea ciclu al elongației. În final, pe calea creșterii succesive a catenei acil-ACP cu câte 2 atomi de carbon se sintetizează palmitoil-ACP. Acest intermediar nu constituie un substrat pentru 3-cetoacetyl-ACP sintetază și ca atare este hidrolizat, de o deacilază numită palmitoil-ACP-tioesterază, în acid palmitic și ACP-SH :



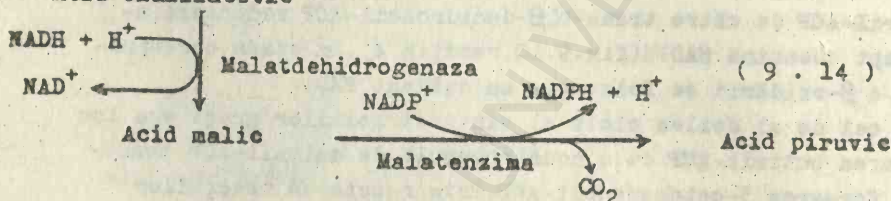
Acid gras sintetaza mamiferelor nu posedă capacitatea să sintetizeze catene mai lungi decât  $\text{C}_{16}$ . Stoichiometria sintezei acidului palmitic este : acetyl-CoA + 7 malonil-CoA + 14 NADPH + 14  $\text{H}^+$   $\rightarrow$   $\text{CH}_3(\text{CH}_2)_{14}\text{COOH}$  + 7  $\text{CO}_2$  + 8 CoA + 14  $\text{NADP}^+$  + 6  $\text{H}_2\text{O}$ . Întrucât malonil-CoA derivă din acetyl-CoA și  $\text{CO}_2$ (ecuația 9.10), sinteza acidului palmitic necesită 8 molecule de acetyl-CoA, 14 NADPH și 7 ATP. Acizii grași se sintetizează în citosol, iar acetyl-CoA se formează în mitocondrii din acid piruvic. Deoarece membrana mitocondrială internă este impermeabilă pentru acetyl-CoA, trans-

portul direct al acestui compus nu s-a descoperit. Radicalii acetil sînt transferați din mitocondrii de către citrat, care se formează în matrixul mitocondrial prin condensarea acetil-CoA și acidului oxalilacetic. Apoi, acidul citric difuzează în citosol, unde este convertit la acetil-CoA sub acțiunea ATP-citratliazei (ecuația 9.13).

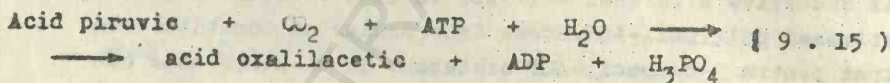


Acidul oxalilacetic format, în urma transferului radicalilor acetil în citosol, trebuie să se reîntoarcă în mitocondrii. Membrana mitocondrială internă nu este penetrată de acidul oxalilacetic. Celula vie rezolvă această situație, folosind reacțiile catalizate de două enzime citosolice: malatdehidrogenaza NAD-dependentă și malatenzi- ma NADP-dependentă (ecuația 9.14).

Acid oxalilacetic



Acidul piruvic format pe această cale difuzează în mitocondrii, unde este carboxilat la acid oxalilacetic de piruvatcarboxilază (ecuația 9.15).



Ce rezultat final al celor trei reacții se realizează conversia NADH în NADPH, care este necesar pentru sinteza acizilor grași. Restul cantității de NADPH necesar pentru acest proces provine din calea pentozofosfaților.

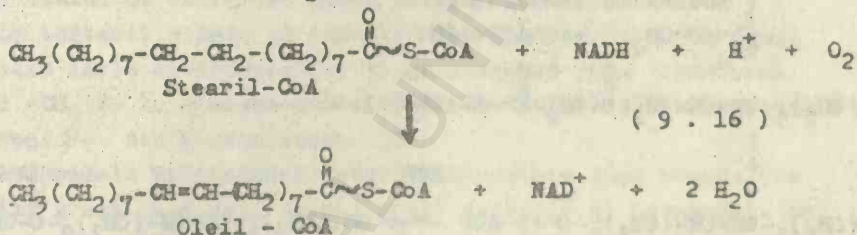
Acid gras sintetazele drojdiilor și mamiferelor constau din două tipuri de lanțuri polipeptidice, fiecare din ele fiind o proteină multifuncțională în care diferite enzime sînt legate covalent. Fiecare lanț polipeptidic este codificat de o singură genă. La plante și majoritatea bacteriilor acid gras sintetazele reprezintă un complex multienzimatic disociabil.

Biosinteza acizilor grași nesaturați. Produsul major al sintezei acizilor grași este acidul palmitic. Din acesta se formează



alți acizi grași saturați și nesaturați. Creșterea sau scurtarea catenei carbonice a acizilor grași saturați are loc pe calea adiecției sau pierderii unui fragment  $C_2$ , sub acțiunea sistemelor enzimice asociate cu membrana reticulului endoplasmatic, denumite încă sisteme microsomale. Aceste sisteme catalizează, de asemenea, introducerea dublelor legături în catenele lungi ale acil-CoA.

Cercetările efectuate cu izotopi radioactivi au arătat că în organismul mamiferelor se sintetizează numai acizi grași cu o singură dublă legătură. Sinteza acizilor grași nesaturați cu două sau mai multe duble legături se descoperă în plante și microorganisme. Inserția dublei legături poate decurge aerob sau anaerob. Sistemul microsomal aerob al țesuturilor animale catalizează sinteza acizilor grași mononesaturați după un mecanism în care o oxidază întrebuintează  $O_2$  și NADH sau NADPH (ecuația 9.16).



Prin combinarea reacțiilor de elongație și desaturare acidul oleic poate fi elongat la un acid gras cis- $\Delta^{11}$ - $C_{20:1}$ . În mod similar, acidul palmitic se oxidează la acidul palmitoleic (cis- $\Delta^9$ - $C_{16:1}$ ), care poate fi transformat în acid cis-vaccenic (cis- $\Delta^{11}$ - $C_{18:1}$ ).

În sistemul aerob al unor microorganisme participă  $O_2$ , NADPH și stearil-ACP. La plante sinteza acizilor palmitoleic și oleic se desfășoară în condiții aerobe.

La bacteriile anaerobe (*Pseudomonas*, *Lactobacillus*) acizii monoetilenici se formează după un mecanism în care dubla legătură se introduce în etapele mai timpurii ale sintezei, de obicei când catena conține 8-12 atomi de carbon. Succesiunea reacțiilor cuprinde formarea  $\beta$ -hidroxiacil-ACP cu catenă medie, apoi dehidratarea derivatului  $\beta$ -hidroxilat conducând la cis- $\beta,\gamma$ -dehidroacil-ACP. În acest caz legătura dublă nu se reduce, așa cum se întâmplă





familia acidului palmitoleic :  $\text{CH}_3-(\text{CH}_2)_5-\text{CH}=\text{CH}-\text{R}$

familia acidului linoleic :  $\text{CH}_3-(\text{CH}_2)_4-\text{CH}=\text{CH}-\text{R}$

familia acidului linolenic :  $\text{CH}_3-\text{CH}_2-\text{CH}=\text{CH}-\text{R}$  .

Acizii grași cu una sau mai multe duble legături conferă membranelor biologice elasticitatea necesară și servesc ca precursori ai altor componenți celulari.

Biosinteza hidroxiacizilor și acizilor grași cu catenă ramificată.  $\alpha$ -Hidroxiacizii grași, de exemplu acidul cerebronic (acid  $\alpha$ -hidroxilignoceric), care sînt componenți ai lipidelor din creier, se sintetizează pe calea oxidării acizilor grași superiori. Alți hidroxiacizi grași, în care grupa  $-\text{OH}$  este localizată mai spre centrul catenei, se formează prin hidratarea acizilor nesaturați. Acidul ricinoleic (12-hidroxiolēic), identificat în uleiul de ricin și uleiul de castor, se poate forma din oleil-CoA.

La bacterii, plante și insecte s-au descoperit acizi grași conținînd inele ciclopropanice. Ei se formează prin transferul grupei  $-\text{CH}_3$  de la S-adenozilmetionină la dubla legătură a acizilor grași  $\beta$ - sau  $\gamma$ -mononesaturați.

Membranele microorganismelor se deosebesc după compoziția în acizi grași. În E. coli acizii grași saturați și nesaturați se găsesc în cantități aproximativ egale, în timp ce Bacillus subtilis și Staphylococcus aureus conțin de două ori mai mulți acizi grași metil-ramificați decît acizi saturați. Acizii grași ramificați se formează din produșii catabolismului unor aminoacizi ca valina, izoleucina și leucina. Altă cale de biosinteză a acizilor grași metil-ramificați o constituie metilarea acizilor grași normali nesaturați cu ajutorul S-adenozilmetioninei. Astfel în Mycobacterium phlei acidul tuberculostearic (10-metilsteāric) se obține prin metilarea acidului oleic. Biogeneza acizilor grași metil-ramificați se poate realiza și plecînd de la propionil-CoA (prin intermediul metilmalonil-CoA).

O cantitate mare de acizi grași ramificați atît liberi cît și esterificați se găsește între lipidele pielii omului. Se presupune că acizii grași ramificați joacă un rol determinat în menținerea echilibrului ecologic între microorganismele care populează pielea. În plus, aceste combinații conferă fiecărui individ mirosul specific, un fel de „amprentă digitală” chimică.



Reglarea biosintezei acizilor grași. Sinteza acizilor grași se desfășoară cu viteză maximă când glucidele sînt în exces și nivelul acizilor grași este coborît. Concentrația acidului citric în citosol este cel mai important reglator de scurtă durată al sintezei acizilor grași. După cum s-a menționat deja, acidul citric stimulează allosteric acetil-CoA carboxilaza, răspunzătoare de formarea malonil-CoA care este precursorul acizilor grași. Conținutul de acid citric este ridicat cînd acetil-CoA și ATP se găsesc în exces. Deci nivelul ridicat de acid citric indică că fragmentul  $C_2$  și ATP pot fi utilizate pentru sinteza acizilor grași. Un efect antagonist acțiunii acidului citric asupra acetil-CoA carboxilazei exercită palmitil-CoA care se găsește din abundență cînd există un exces de acizi grași. Palmitil-CoA de asemenea inhibă transportul acidului citric din mitocondrii în citosol. În plus, palmitil-CoA inhibă generarea NADPH în reacția catalizată de glucozo-6-fosfat dehidrogenază.

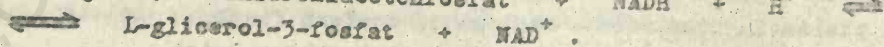
Un mecanism de control cu acțiune lungă se bazează pe schimbarea vitezelor de sinteză și degradare a enzimelor implicate în anabolismul acizilor grași. Acest tip de reglare este cunoscut și sub numele de control adaptiv.

#### 9.1.2.2. Biosinteza triacilglicerolilor

În organismele animale sinteza triacilglicerolilor (lipogeneza) se desfășoară cu preponderență în ficat și țesutul adipos. Plantele și numeroase microorganisme, de asemenea, posedă capacitatea de a sintetiza aceste lipide de rezervă.

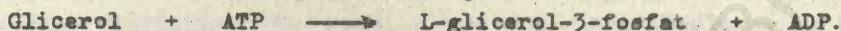
Anabolismul triacilglicerolilor poate fi divizat în trei faze: (1) sinteza L-glicerol-3-fosfatului din dihidroxiacetonfosfat sau glicerol, (2) acilarea L-glicerol-3-fosfatului în diacilglicerol și (3) conversia diacilglicerolului în triacilglicerol.

L-Glicerol-3-fosfatul, reprezentînd forma activă a glicerolului, se poate sintetiza în celula vie pe căi diferite. Sursa majoră de L-glicerol-3-fosfat pentru sinteza triacilglicerolilor o constituie reducerea stereospecifică a dihidroxiacetonfosfatului, sub acțiunea glicerol-3-fosfat dehidrogenazei NAD-dependente (ecuația 9.1, reacția B):



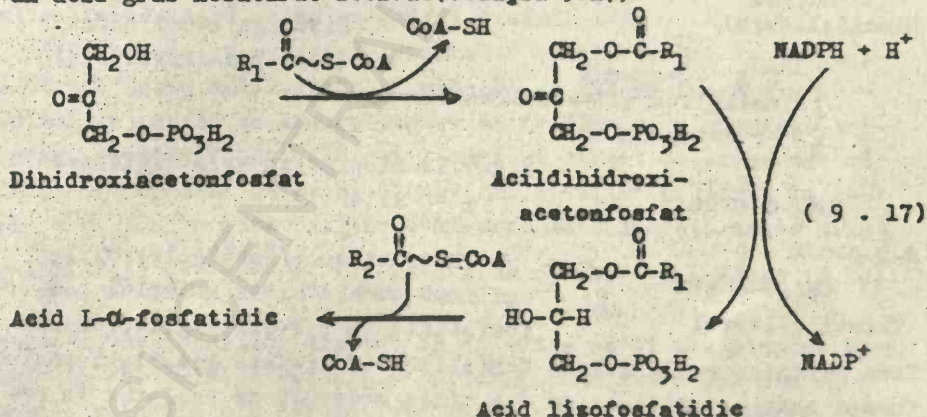


Alternativ, glicerolul poate fi fosforilat în prezența ATP de către glicerolkinază (ecuația 9.1, reacția A) :



Acilarea L-glicerol-3-fosfatului se realizează cu derivații acil-CoA, nu cu acizii grași liberi. Deci acizii grași trebuie să fie activați înainte de a fi încorporați în glicerol-lipide. Reacția de activare a acizilor grași este catalizată de o acil-CoA sintetază fixată la reticulul endoplasmatic. Această enzimă cunoscută ca acil-CoA sintetaza I, poate lucra cu substrat având 14-18 atomi de carbon și orice grad de nesaturare.

În prezența glicerolfosfat-aciltransferazei, L-glicerol-3-fosfatul reacționează cu o moleculă de acil-CoA, rezultând monoacilglicerolfosfatul (acidul lizofosfatidic). Acesta este din nou acilat de altă moleculă de acil-CoA cu formarea diacilglicerolfosfatului (acidului L- $\alpha$ -fosfatidic), reacție catalizată de lizofosfatidat-aciltransferază (fig. 9.12). În ficat s-a evidențiat și altă cale de sinteză a acidului fosfatidic, cuprinzând transferul unui radical acil la dihidroxiacetonfosfat și reducerea ulterioară a grupei cetonice, iar apoi acilarea acidului lizofosfatidic cu un acid gras nesaturat activat (ecuația 9.17).



La Clostridium butyricum și E.coli acizii lizofosfatidic și fosfatidic se sintetizează din glicerol-3-fosfat și acil-CoA.

Deși diacilarea directă a glicerol-3-fosfatului are un caracter întâmplător, resturile de acizi grași saturați de obicei se fixează în poziția 1, iar a celor nesaturați în poziția 2. Acilarea

succesivă prin intermediul dihidroxiacetonfosfatului dă molecule asimetrice, caracteristice pentru mulți triacilgliceroli naturali și glicerofosfatide.

Acidul L- $\alpha$ -fosfatidic se află în punctul de intersecție a metabolismului triacilglicerolilor și metabolismului lipidelor complexe.

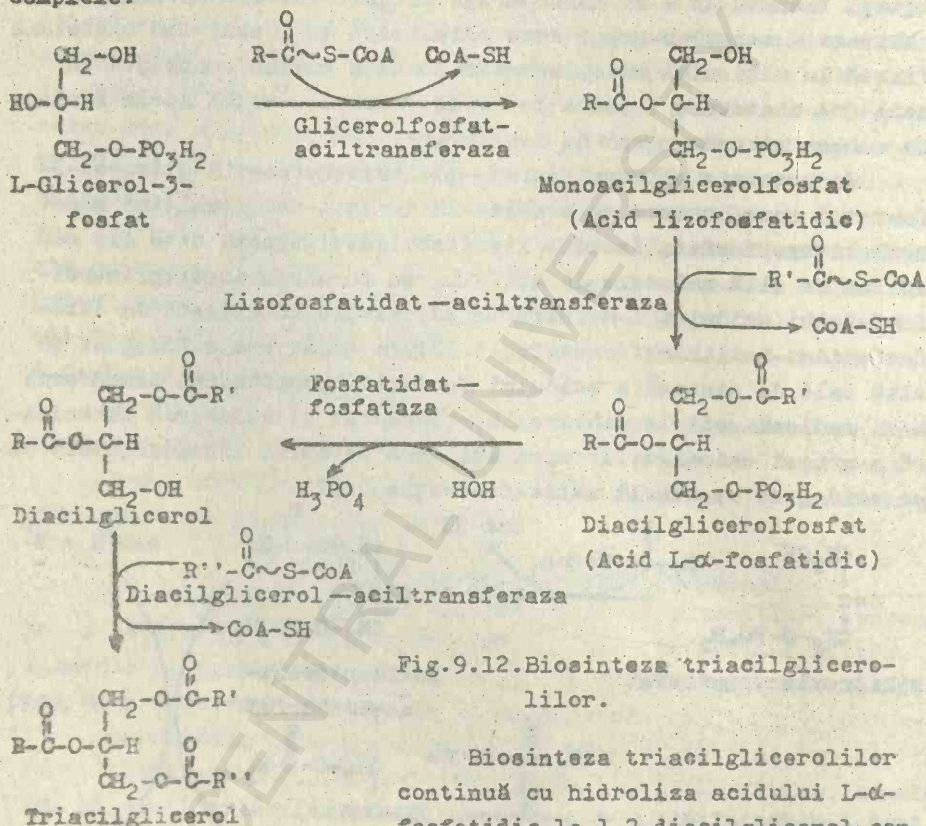


Fig.9.12.Biosinteza triacilglicerolilor.

Biosinteza triacilglicerolilor continuă cu hidroliza acidului L- $\alpha$ -fosfatidic la 1,2-diacylglicerol, conform reacției realizată de fosfatidat-fosfatază. Diacylglicerolul format este esterificat cu o a treia moleculă de acil-CoA în reacția catalizată de diacylglicerol-aciltransferază care are ca produs final triacilglicerolul(fig.9.12).

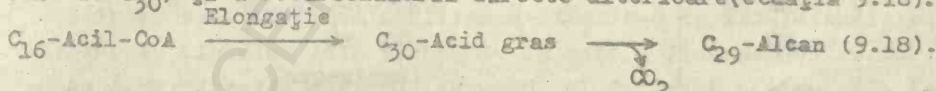
În epiteliul intestinal 2-monoacilglicerolii absorbiți din hrană se esterifică direct cu două molecule de acil-CoA, transformându-se în triacilgliceroli.

Reglarea metabolismului triacilglicerolilor. Cel mai important mecanism de reglare a lipogenezei îl constituie activarea acetyl-CoA carboxilazei de către acidul citric (vezi pg. 194). Pe lângă aceasta, sinteza și scindarea triacilglicerolilor care se acumulează în ficat și țesutul adipos, se află sub control hormonal. Așa, adrenalina și glucagonul, stimulând formarea AMPc, determină activarea lipazelor, care hidrolizează triacilglicerolii. Pe de altă parte, insulina favorizează acumularea triacilglicerolilor; acest efect este condiționat nu numai de intensificarea activității enzimelor lipogenezei și în primul rând a citrat-liazei, însă și de inhibiția formării AMPc și ca urmare a reprimării lipolizei în celule.

### 9.2. METABOLISMUL CERIDELOR

Suprafețele exterioare ale diferitelor organisme adesea sînt acoperite cu lipide specifice. De exemplu, în compoziția unsorii secretate de glandele uropigiale ale rațelor și gîștelor se găsesc pînă la 90% monoesteri ai diferiților acizi grași, inclusiv acizi grași metilramificați (9.1.2.1) cu 1-octadecanolul. Acest alcool se formează pe calea reducerii stearyl-CoA.

Lipidele de pe suprafața plantelor conțin ceruri în compoziția cărora intră acizi grași și alcooli cu catenă lungă din 10 - 30 atomi de carbon. În aceste ceruri se întîlnesc, de asemenea, acizi grași neesterificați, alcooli liberi și alcani. Se presupune că alcanii se formează pe calea elongației acizilor  $C_{16}$  (pînă la catene de  $C_{30}$ ) și a decarboxilării directe ulterioare (ecuația 9.18).



Sinteza hidrocarburilor are loc în diferite părți ale plantei, inclusiv în cuticulă. De exemplu, n-heptanul constituie 98% din substanțele volatile ale terbentinei extrase din Pinus jeffreyi.

### 9.3. METABOLISMUL STERIDELOR

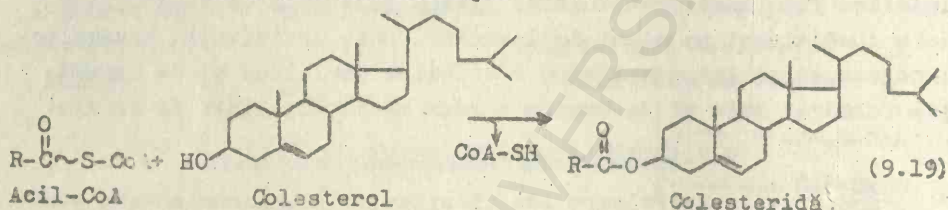
Steridele și sterolii liberi există în toate organismele animale, unele plante și microorganisme. Pentru om și animalele superioare prezintă o importanță deosebită colesterolul și esterii lui cu acizii palmitic, stearic, oleic, linoleic și linolenic. Esterii colesterolului luați de animale din hrană sînt hidrolizați



zați în intestin în acizi grași și colesterol. Ultimul este absorbit și parțial esterificat în celulele intestinale, de unde trece în chilomicronii limfei. Hidroliza și formarea esterilor colesterolului (colesteridelor) se realizează sub acțiunea colesterolesterazei (hidrolaza esterilor sterolilor) care catalizează reacția :



La nivelul ficatului biosinteza esterilor colesterolului se poate desfășura, de asemenea, pe calea transferului direct al radicalului acil de la acil-CoA (ecuația 9.19).

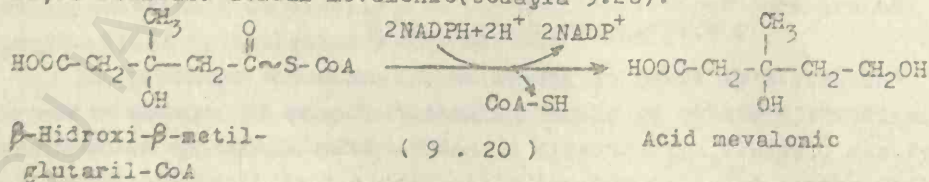


Acizii grași din compoziția steridelor se metabolizează pe căile descrise anterior. În continuare se va trata anabolismul și catabolismul sterolilor.

### 9.3.1. BIOSINTEZA STEROLILOR

În prezent cel mai bine studiată este biosinteza colesterolului. Prin utilizarea izotopilor radioactivi s-a stabilit că toți atomii de carbon ai colesterolului provin din acidul acetic.

Prima etapă în sinteza colesterolului cuprinde formarea acidului mevalonic (acidului  $\beta, \delta$ -dihidroxi- $\beta$ -metilvalerianic) din acetil-CoA. În această secvență de reacții apar ca intermediari acetilacetil-CoA și  $\beta$ -hidroxi- $\beta$ -metilglutaril-CoA care rezultă pe calea condensării a două și respectiv trei molecule de acetil-CoA, așa cum s-a detaliat la formarea corpurilor cetonice. Prin reducerea carboxilului esterificat al  $\beta$ -hidroxi- $\beta$ -metilglutaril-CoA, în reacția catalizată de  $\beta$ -hidroxi- $\beta$ -metilglutaril-CoA reductază, se formează acidul mevalonic (ecuația 9.20).



$\beta$ -Hidroxi- $\beta$ -metilglutaril-CoA există atât în citosolul cît și în mitocondriile hepatice. Cantitatea citoplasmatică a acestui intermediar furnizează acidul mevalonic pentru sinteza colesterolului. Se presupune că  $\beta$ -hidroxi- $\beta$ -metilglutaril-CoA reductaza reprezintă un important punct de control al sintezei colesterolului în ficat. Activitatea enzimei se diminuează după principiul feed back prin acumularea colesterolului și metaboliților lui.

În etapa următoare acidul mevalonic se transformă în izopentenilpirofosfat. Această transformare este condiționată de trei fosforilări succesive ale acidului mevalonic cu ajutorul ATP, conducînd la acidul 3-fosfo-5-pirofosfomevalonic. Acest intermediar labil pierde  $\text{CO}_2$  și  $\text{H}_3\text{PO}_4$  trecînd în izopentenilpirofosfat (fig. 9.13).

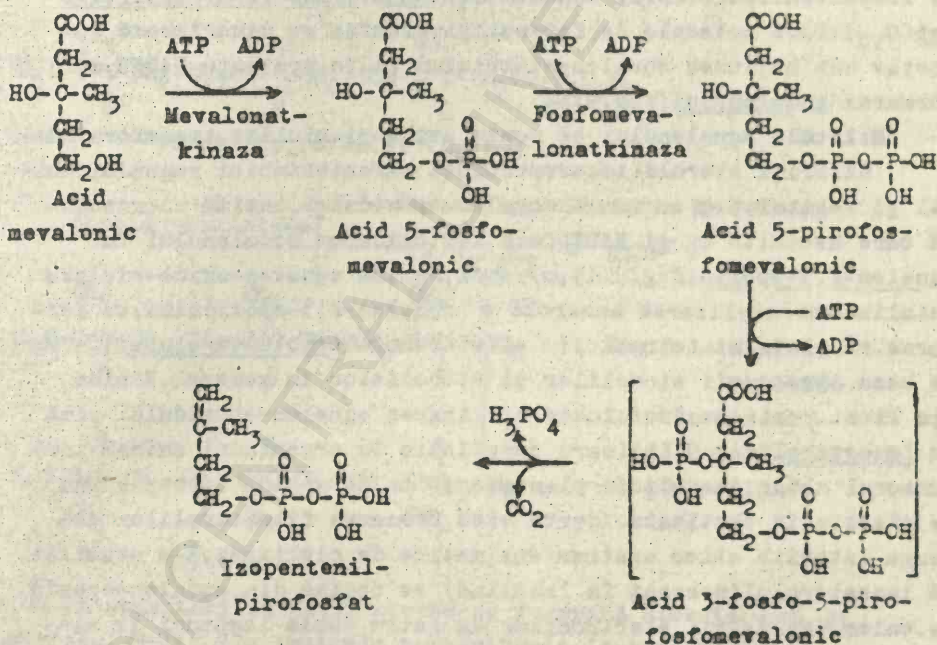
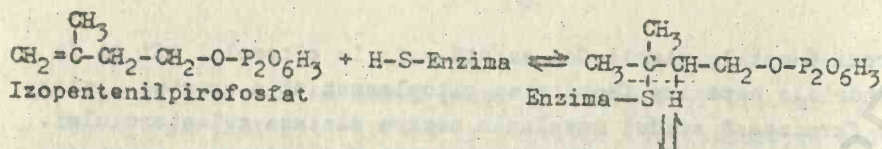
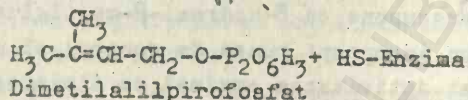


Fig. 9.13. Sinteza izopentenilpirofosfatului din acid mevalonic .

Următoarea etapă în biosinteza colesterolului presupune izomerizarea izopentenilpirofosfatului în 3,3-dimetilalilpirofosfat, sub ațiunea izopentenilpirofosfat-izomerazei (ecuația 9.21).



( 9 : 21 )



Izopentenilpirofosfatul și dimetilalilpirofosfatul constituie formele active ale izoprenului și servesc drept bază în sinteza terpenelor, carotenoidelor, steroidelor etc.

O moleculă de dimetilalilpirofosfat ( $\text{C}_5$ ) și o moleculă de izopentenilpirofosfat ( $\text{C}_5$ ) se condensează dînd trans-geranilpirofosfatul ( $\text{C}_{10}$ ). Reacția dintre geranilpirofosfat și o altă moleculă de izopentenilpirofosfat conduce la trans,trans-farnesilpirofosfat ( $\text{C}_{15}$ ). Două molecule de farnesilpirofosfat se dimerizează reductiv sub acțiunea squalen-sintetazei și în prezența NADPH, cu formarea squalenului (fig. 9.14).

Molecula squalenului se poate oxida și cicliza, transformîndu-se în diferiți steroli (triterpenoide) caracteristici regnului animal și vegetal. Sub acțiunea squalen-epoxidazei, enzimă microsomală care necesită  $\text{O}_2$  și NADPH, are loc oxidarea squalenului în squalen-2,3-epoxid (fig. 9.15, a). Apoi, enzima squalen-oxido-ciclaza catalizează ciclizarea anaerobă a squalen-2,3-epoxidului, cu formarea scheletului tetraciclic al steranului (protosterolului), aflat la baza structurii sterolilor și steroidelor în general. Enzima din ficat realizează exclusiv ciclizarea squalen-epoxidului pînă la lanosterol (fig. 9.15), care constituie în organismul animal precursorul altor steroli. În plante, unde colesterolul lipsește sau se găsește în cantitate foarte mică, formarea fitosterolilor decurge datorită altor sisteme enzimatice de ciclizare. S-a stabilit că lanosterolul (prezent în lanolină) se obține din squalen-epoxid pe calea deplasării electronilor în patru duble legături și migrării a două grupe metil. Final, lanosterolul este transformat în colesterol printr-un proces complex care presupune eliminarea a trei grupe metil, glisarea dublei legături din poziția 8,9 în poziția 5,6 și hidrogenarea dublei legături în catenă laterală (fig. 9.



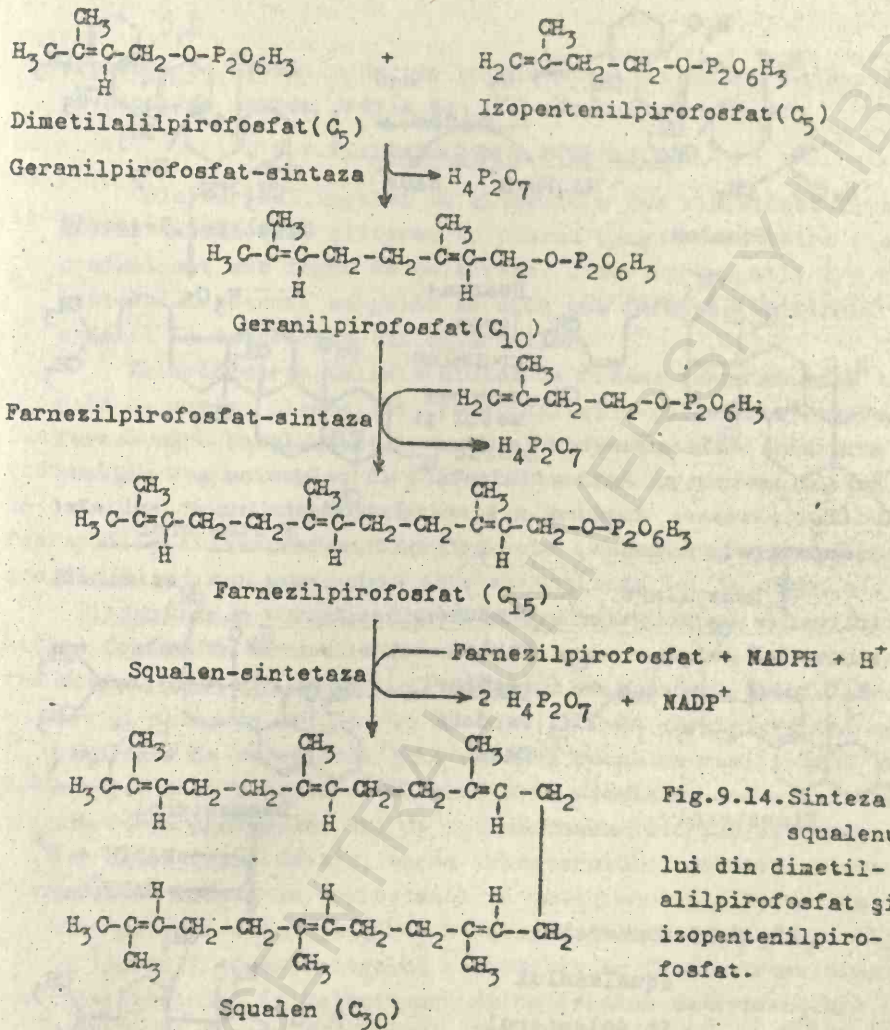


Fig.9.14.Sinteza squalenu-  
lui din dimetil-  
alilpirofosfat și  
izopentenilpiro-  
fosfat.

9.15). Ca intermediari în acest proces se formează zimosterolul și desmosterolul. Multe din enzimele participante la transformarea lanosterolului în colesterol sînt asociate cu membranele reticulului endoplasmatic.

Biosinteza colesterolului are loc în ficat, suprarenale, gona-  
de, intestin, sistemul nervos, piele etc. Viteza de sinteză a coles-  
terolului în organismul animal depinde de vîrsta și sexul anima-

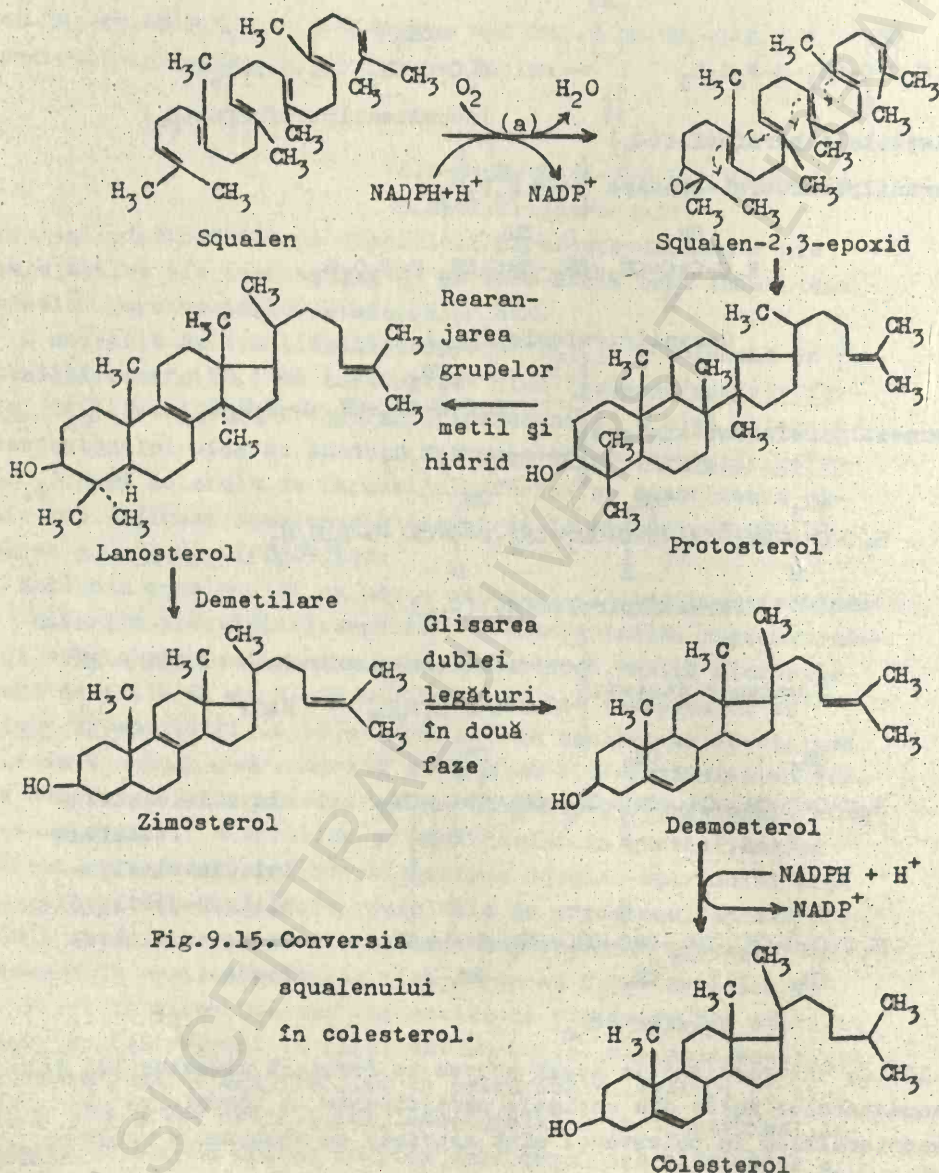


Fig.9.15. Conversia  
squalenului  
în colesterol.

lelor, natura hranei, sistemul endocrin și alți factori. Colesterolul se sintetizează cel mai intens în ficat.

Fitosterolii și micosterolii se deosebesc de colesterol prin

prezența de atomi de carbon suplimentari în catena laterală. Acești atomi de carbon provin de la S-adenozilmetionină.

### 9.3.2, CATABOLISMUL STEROLILOR

Colesterolul, ingerat cu alimentele sau sintetizat în organismul animal, este eliberat în plasma sanguină de către ficat, predominant sub formă de colesterol liber. Aproximativ 2/3 din colesterolul plasmei sanguine se află sub formă esterificată, în special în compoziția chilomicronilor.

Esterificarea colesterolului în plasma sanguină este asigurată de enzima plasmatică fosfatidilcolin-colesterol-aciltransferaza, care catalizează transferul radicalului de acid gras din poziția 2 a moleculei de fosfatidilcolină la hidroxilul colesterolului:

$$\text{fosfatidilcolină} + \text{colesterol} \longrightarrow \text{lizofosfatidilcolină} + \text{colesterol esterificat}.$$

Enzima mai sus menționată este sintetizată tot în ficat.

Din sânge colesterolul liber și colesterolul esterificat pot ajunge în tractul digestiv ca urmare a secreției prin mucoasa peretelui intestinal, de asemenea, cu ajutorul bilei. Între ficat și intestin are loc un circuit, în urma căruia cea mai mare cantitate de colesterol este readusă pe calea venei porte la ficat și numai o parte se elimină prin fecale ca atare, dar mai ales sub forma produsilor lui de transformare datorită microorganismelor intestinale. Catabolizarea colesterolului de către flora bacteriană conduce la coprostanol și coleanol (fig. 9.16). Aceștia sînt steroli saturați și nu se absorb din intestin, fiind eliminați împreună cu colesterolul neabsorbit în fecale. Transformarea colesterolului în coleanonă și coleanol se evidențiază, de asemenea, în ficat.

Mult mai importantă este catabolizarea colesterolului în alte substanțe, între care acizii biliari și hormonii steroidici.

Conversia colesterolului în acizi biliari. Formarea acizilor biliari din colesterol constituie calea majoră de degradare a lui în organismul mamiferelor. Biosinteza acizilor biliari din colesterol se produce în ficat conform reacțiilor date în fig. 9.17. Mai întîi are loc  $\alpha$ -hidroxilarea atomului C-7, apoi îndepărtarea dublei legături, urmată de hidroxilarea C-12, conducînd la formarea



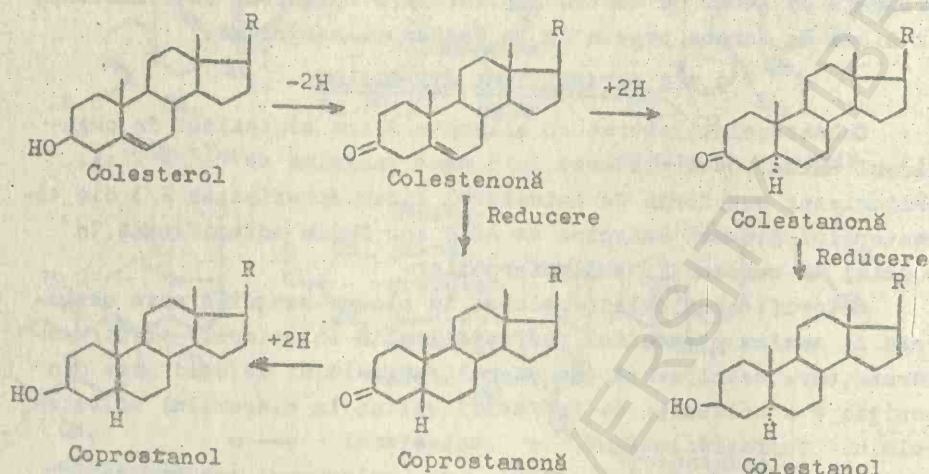
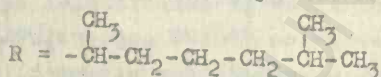


Fig.9.16. Catabolizarea colesterolului la coprostanol și colestanol sub acțiunea florei intestinale.



3 $\alpha$ ,7 $\alpha$ ,12 $\alpha$ -trihidroxiprostanului. Ultimul intermediar se transformă prin hidroxilare și  $\beta$ -oxidare la catena laterală în colil-CoA. Acizii biliari activați reacționează cu glicocolul sau taurina, obținându-se acizii biliari conjugați corespunzători. Astfel de la colil-CoA rezultă acidul glicolic și acidul taurocolic (ecuația 9.22). Sărurile de sodiu ale acizilor biliari conjugați, denumite încă săruri biliare, reprezintă emulgatori puternici, întrucât conțin regiuni polare și nepolare în moleculele lor.

Din ficat sărurile biliare pătrund în vezicula biliară și prin intermediul ei sînt eliberate în intestinul subțire. Sărurile biliare, constituenții major al bilei, condiționează emulsianarea foarte fină a lipidelor, facilitînd absorbția acestora din lumenul intestinal. O parte a sărurilor biliare excretate în intestinul subțire suferă diferite transformări biochimice. La nivelul mucoasei intestinale acizii biliari simpli și conjugați se resorb în proporție ridicată și prin vena portă ajung din nou în ficat. Acest circuit al acizilor biliari este denumit ciclul enterohepatic și are implicații în buna funcționare a ficatului

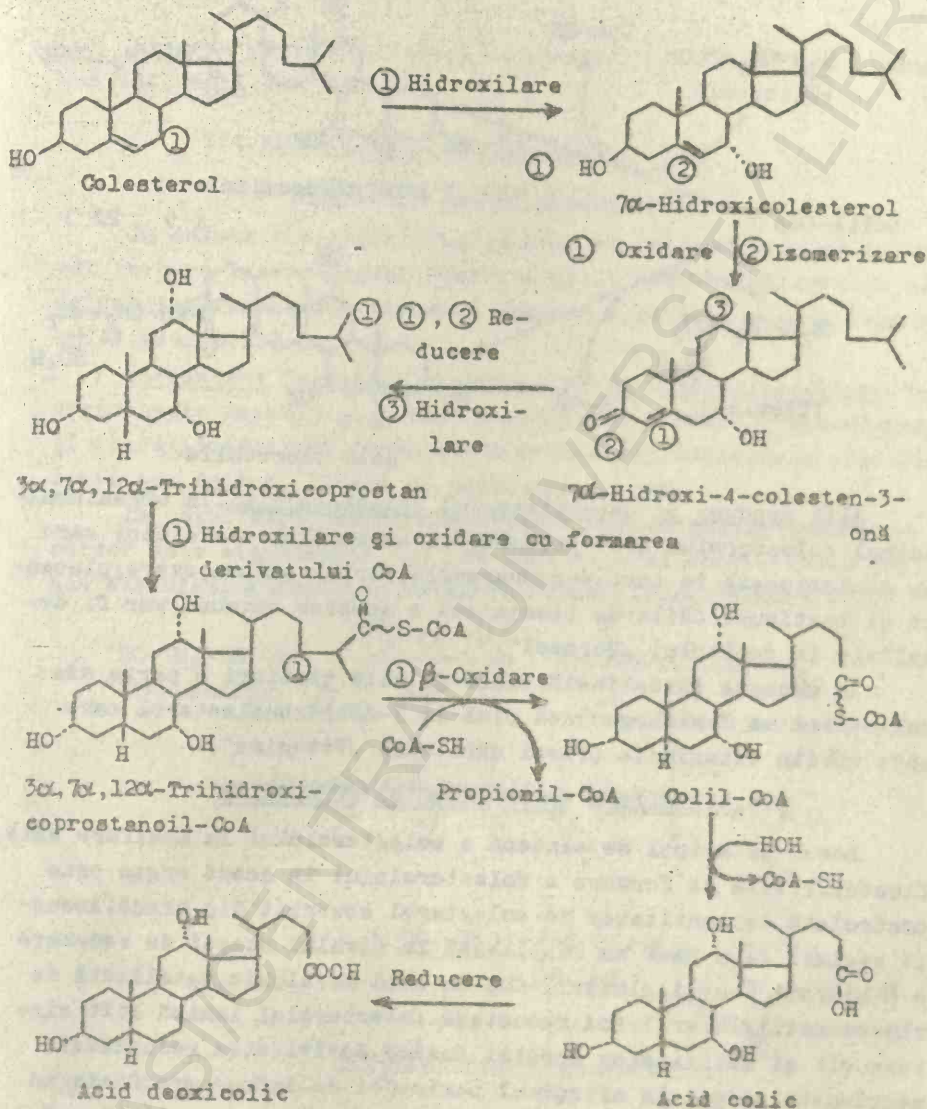
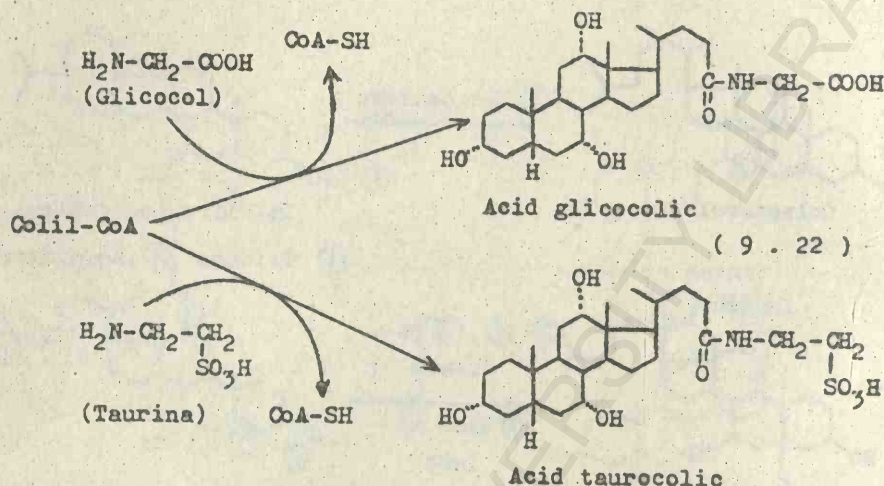


Fig.9.17. Biosinteza acizilor biliari.

și a veziculei biliare. Alături cu acidul colic în ciclul entero-hepatic se integrează, de asemenea, sub formă de săruri biliare, acidul deoxicolic care este produs de microorganismele intestinale.



Alți produși ai catabolismului colesterolului. În organismul animal colesterolul este precursorul hormonilor steroidici care se sintetizează în corticosuprarenală, corpul galben, ovare, placenta și testicule. Căile de biosinteză a acestor hormoni vor fi detaliate în capitolul „Hormoni”.

În mucoasa intestinală, piele și alte țesuturi o parte din colesterol se dehidogenează până la 7-dehidrocolesterol care este unadin vitaminele D (vezi capitolul „Vitamine”).

### 9.3.3. REGLAREA METABOLISMULUI STEROLILOR

Locul principal de sinteză a colesterolului la mamifere este ficatul. Viteza de formare a colesterolului în acest organ este controlată de cantitatea de colesterol absorbit din hrană. Această reglare feed back se realizează la nivelul etapei de reducere a  $\beta$ -hidroxi- $\beta$ -metilglutaril-CoA în acid mevalonic, catalizată de hidroximetilglutaril-CoA reductază. Colesterolul inhibă atât sinteza cât și activitatea acestei enzime. Activitatea reductazei menționate crește la sfârșitul perioadei de infometare. Dieta cu un conținut ridicat în glucide sau triacilgliceroli stimulează sinteza colesterolului din acetyl-CoA.

Efectul feed back al colesterolului din hrană se exercită de asemenea asupra ciclizării squalenului în lanosterol.



Sinteza și catabolizarea colesterolului se află, de asemenea, sub influența unor hormoni.

#### 9.4. METABOLISMUL GLICEROFOSFATIDELOR

##### 9.4.1. BIOSINTEZA GLICEROFOSFATIDELOR

În celula vie glicerofosfatidele se sintetizează pe diferite căi în care intermediarul poate să fie 1,2-diacilglicerolul sau acidul L- $\alpha$ -fosfatidic. Formarea acestor substanțe a fost deja descrisă (vezi 9.1.2.2).

Biosinteza fosfatidiletanolaminei și fosfatidilcolinei. În organismele animale și plante anabolismul fosfatidiletanolaminei și fosfatidilcolinei presupune o prealabilă activare a etanolaminei sau colinei libere cu participarea ATP.

În cazul biosintezei fosfatidiletanolaminei, al cărui precursor este etanolamina, are loc fosforilarea acesteia sub acțiunea etanolaminkinazei, cu formarea fosforiletanolaminei (fig. 9.18, a).

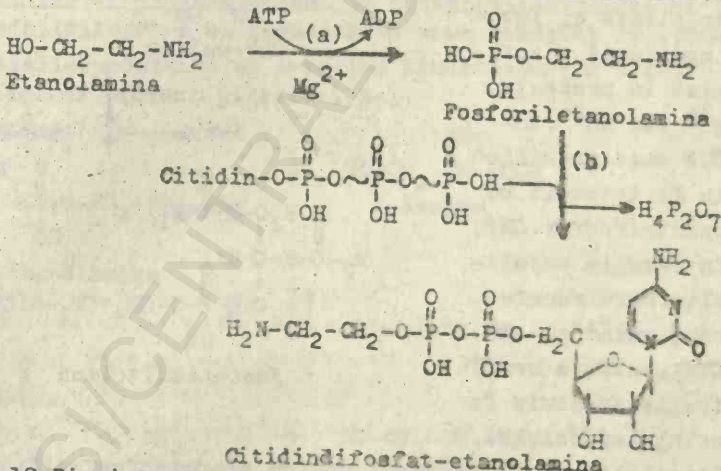


Fig. 9.18. Biosinteza

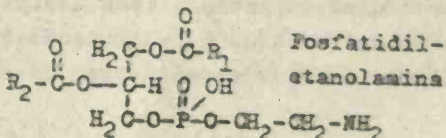
fosfatidil-  
etanolaminei.

(a) - etanolaminkinaza

(b) - etanolaminfosfat--  
citidililtransferaza

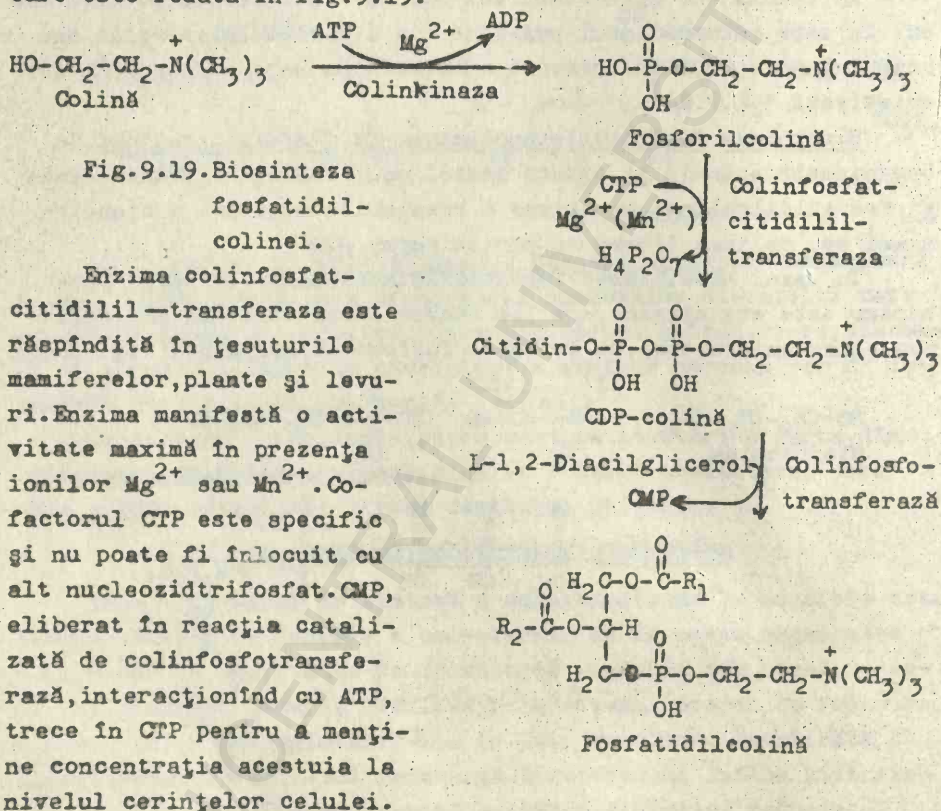
(c) - etanolaminfosfo-  
transferaza

(c)  $\xrightarrow{\text{L-1,2-Diacilglicerol}}$   
OMP

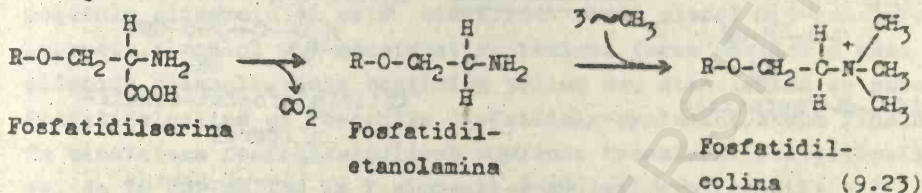


Apoi, fosforiletanolamina reacționează cu citidintrifosfatul (CTP), rezultând citidindifosfatetanolamina (CDP-etanolamina) (fig. 9.18, D). Restul de fosforiletanolamină al CDP-etanolaminei este transferat la 1,2-diacilglicerol cu formarea fosfatidiletanolaminei și citidinmonofosfatului (CMP) (fig. 9.18, c).

Fosfatidilcolina se sintetizează după o cale asemănătoare, care este redată în fig. 9.19.

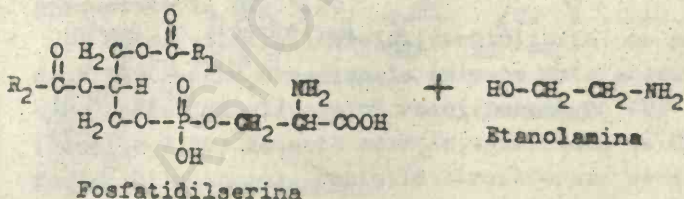
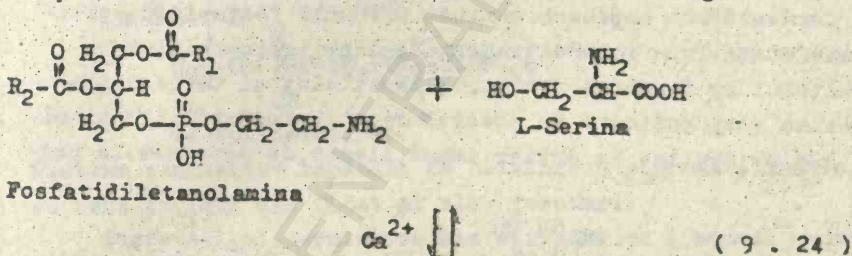


Există și alte căi de sinteză a celor două tipuri de glicero-fosfatide. Astfel, decarboxilarea fosfatidilserinei sub acțiunea fosfatidilserin-decarboxilazei, enzimă piridoxalfosfat-dependentă, prezentă în plante și alge, conduce la fosfatidiletanolamină. Grupa aminică a fosfatidiletanolaminei poate fi metilată în trei etape cu ajutorul S-adenosilmetoninei pentru a forma fosfatidilcolina (ecuația 9.23).



Sinteza fosfatidilcolinei în reacția de transmetilare treptată a fosfatidiletanolaminei a fost dovedită pentru creier și ficat. Unele date despre introducerea gradată a grupelor metil în molecula fosfatidiletanolaminei au fost obținute la Neurospora, Agrobacteria, drojdii, alge și plante.

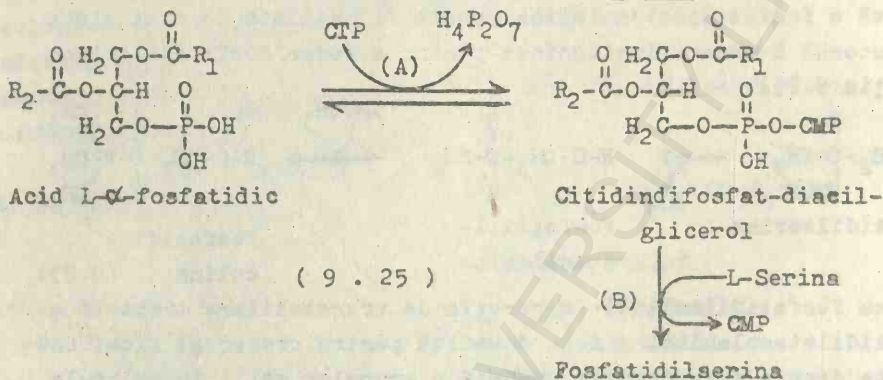
Biosinteza fosfatidilserinei și fosfatidilinositolilor. La mamifere fosfatidilserina se formează în urma reacției de schimb între fosfatidiletanolamină și L-serina liberă (ecuația 9.24).



La plante și bacterii (E. coli și altele) sinteza fosfatidilserinei începe cu interacția dintre acidul L- $\alpha$ -fosfatidic și CTP. În urma acestei reacții catalizată de fosfatidat-citidililtrans-

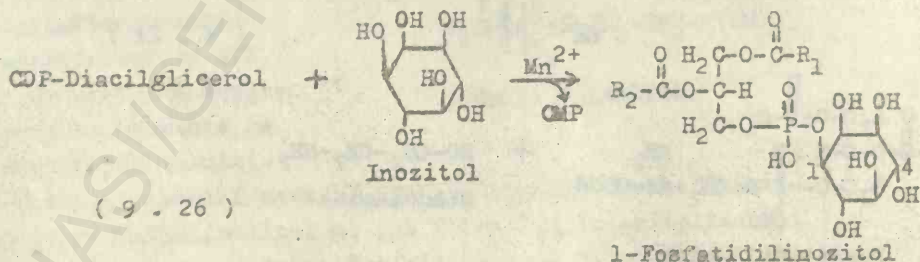


ferază rezultă citidindifosfat-diacilglicerolul (CDP-diacilglicerolul). Fosfatidilserin-sintaza realizează transferul restului de acid fosfatidic de la CDP-diacilglicerol la L-serină cu formarea fosfatidilserinei și CMP (ecuația 9.25). La *E. coli* fosfatidilserina



se decarboxilează, sub acțiunea fosfatidilserin-decarboxilazei localizată în membrana celulară, rezultând fosfatidiletanolamina, cum s-a indicat mai sus.

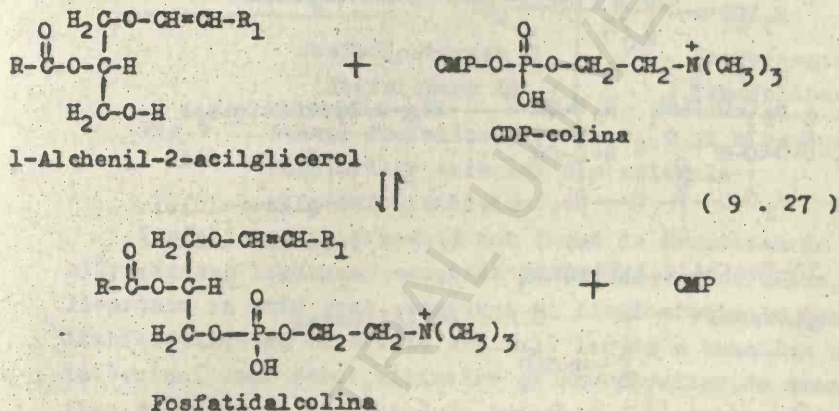
Fosfatidilinozitolii se sintetizează pe calea cuprinzând CDP-diacilglicerolul (ecuația 9.25; etapa A), ca produs intermediar, care se formează sub acțiunea enzimei CTP:acid fosfatidic-citidiltransferaza. Prin interacțiunea CDP-diacilglicerolului cu mio-inozitolul se formează fosfatidilinozitolul și CMP (ecuația 9.26). Enzima răspunzătoare de această reacție, fosfatidilinozitol-sintaza s-a evidențiat în creier, inimă, plante, de asemenea, la bacterii.



Formarea fosfatidilinozitolilor cu două și trei resturi de acid fosforic are loc prin fosforilarea succesivă a fosfatidilinozitolului, mai întâi în poziția 4, apoi în poziția 5, de către

două kinaze specifice care necesită ATP și  $Mg^{2+}$  ( $Mn^{2+}$ ). Deosebit de bogate în fosfatidilinozitolă difosfat sînt membranele mielinice ale creierului și sistemului nervos.

Biosinteza plasmalogenelor și fosfatidilglicerolilor. Plasmalogenele sînt glicerofosfatide în care hidroxilul alcoolic 1 din molecula glicerolului este eterificat cu un alcool  $\alpha\beta$ -nesaturat. Intrucît, alcoolul  $\alpha\beta$ -nesaturat reprezintă forma enolică a unei aldehide, plasmalogenele conținînd colină sau etanolamină se numesc fosfatidalcolină și respectiv fosfatidaletanolamină. Etapa finală în biosinteza fosfatidalcolinei cuprinde transferul fosforilcolinei de la CDP-colină la 1-alchenil-2-acilglicerol (ecuația 9.27).

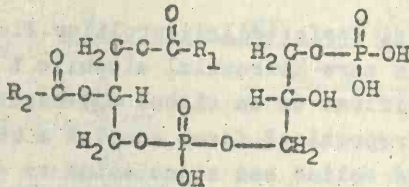
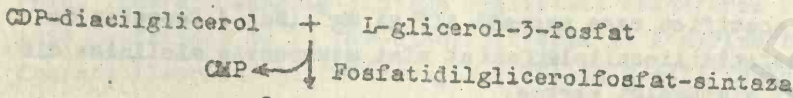


Sisteme enzimatic capabile să catalizeze sinteza plasmalogenelor au fost izolate din ficat și alte țesuturi.

Fosfatidilglicerolul se sintetizează cu ajutorul reacțiilor prezentate în fig. 9.20.

Difosfatidilglicerolul (cardiolipina) se poate sintetiza pe două căi. Pentru organismele animale este specifică varianta în care fosfatidilglicerolul reacționează cu CDP-diacilglicerolul (ecuația 9.28). Această reacție, catalizată de CDP-diacilglicerol: fosfatidilglicerol-fosfatidiltransferaza, se desfășoară în membrana internă a mitocondriilor. Cardiolipina constituie 10% și mai mult din lipidele membranei mitocondriale.

Bacteriile sintetizează cardiolipina după un alt procedeu. Din celulele de S. aureus a fost izolată enzima cardiolipinsinte-



3'-Fosfatidilglicerol-1'-fosfat

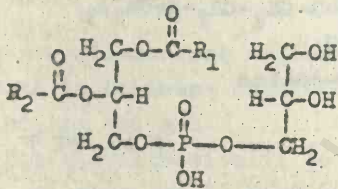
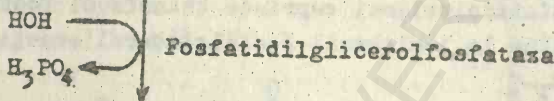


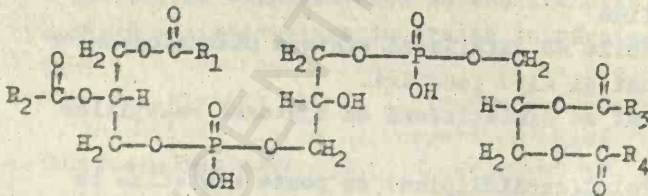
Fig. 9.20. Biosinteza

fosfatidil-  
glicerolului.

3'-Fosfatidilglicerol

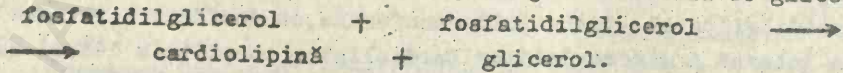


( 9 . 28 )



Difosfatidilglicerol (Cardiolipina)

Enzima care catalizează transformarea a două molecule de fosfatidilglicerol într-o moleculă de cardiolipină și o moleculă de glicerol :



După această reacție se realizează sinteza cardiolipinei și la E.coli.

Până în prezent nu se cunoaște care din cele două căi de biosinteză a cardiolipinei este specifică plantelor.



#### 9.4.2. CATABOLISMUL GLICEROFOSFATIDELOR

Catabolismul glicerofosfatidelor are loc cu viteză aprecia-  
bilă în intestin și ficat, iar cu viteză mai mică în rinichi etc.

Glicerofosfatidele sînt scindate în părțile componente sub  
acțiunea enzimelor denumite fosfolipaze. Corespunzător structurii  
glicerofosfatidelor sînt posibile patru reacții de scindare a a-  
cestor fosfolipide, catalizate de patru enzime diferite (fig. 9.21).

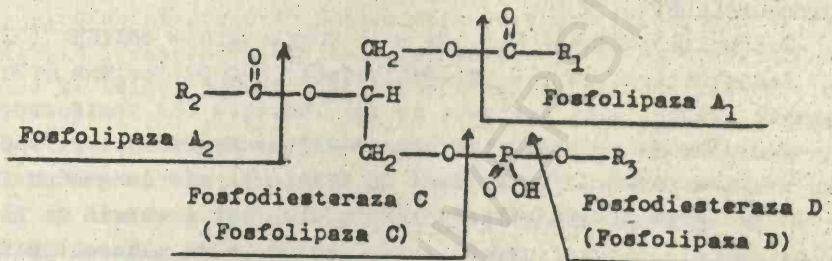
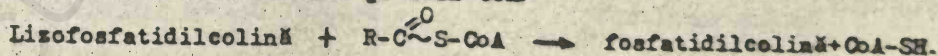


Fig. 9.21. Atacul fosfolipazelor A<sub>1</sub>, A<sub>2</sub>, C și D asupra  
legăturilor esterice din molecula  
glicerofosfatidelor.

Fosfolipaza A<sub>2</sub>, prezentă sub formă de proenzimă în pancreas,  
hidrolizează legătura esterică β din glicerofosfatide, punând în  
libertate un acid gras nesaturat și lizofosfatidele. Denumirea de  
lizofosfatide se datorește acțiunii lor de a hemoliza eritrocite-  
le. Veninul unor șerpi, albinelor și scorpionilor, de asemenea, con-  
ține fosfolipaza A<sub>2</sub> activă în prezența Ca<sup>2+</sup>. Acțiunea fosfolipazei  
A<sub>2</sub> se exercită asupra fosfatidilcolinei, fosfatidiletanolaminei și  
plasmalogenelor conținând colină sau etanolamină.

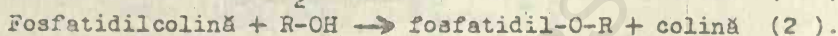
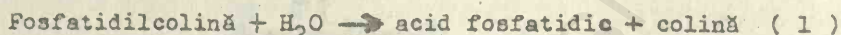
Fosfolipaza A<sub>1</sub> sau lizofosfolipaza catalizează scindarea hi-  
drolitică a legăturii esterice α în molecula lizofosfatidilcoli-  
nei și lizofosfatidilcolaminei. Ca produși de reacție rezultă aci-  
dul gras și glicerolfosforilcolina sau glicerolfosforilcolamina.  
Enzima se găsește în pancreas, ficat și unele microorganisme  
(Aspergillus, Penicillium).

Alături cu fosfolipazele, în țesuturile mamiferelor se întâl-  
nește o enzimă capabilă să catalizeze resinteza fosfatidilcolinei  
din lizofosfatidilcolină și acil-CoA:



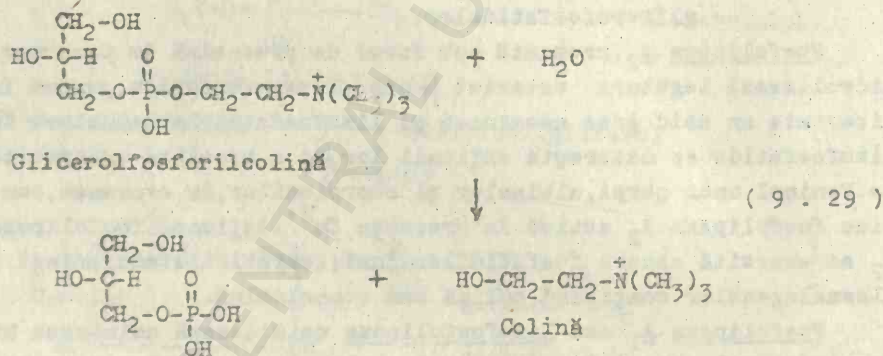
Fosfolipaza C sau fosfodiesteraza C scindează glicerofosfatidele în 1,2-diacilglicerol și baza azotată fosforilată. Enzima este răspândită în țesuturile animale, plante și α-toxina produsă de Clostridium.

Fosfolipaza D (fosfodiesteraza D) poate cataliza hidroliza legăturii fosfodiesterice terminale (în poziția D) în molecula glicerofosfatidelor conținând colină, etanolamină, serină și glicerol, cu formarea acidului fosfatidic (1), precum și transferul restului fosfatidil (2):



Ambele reacții sînt activate de  $\text{Ca}^{2+}$ . Reacția (2) poate constitui un mecanism de sinteză și schimb a glicerofosfatidelor. Fosfolipaza D a fost identificată numai în plante și microorganisme.

În catabolismul glicerofosfatidelor mai intervin și alte enzime. Astfel, glicerolfosforilcolindiesteraza catalizează hidroliza glicerolfosforilcolinei în glicerol-3-fosfat și colină (ecuația 9.29).



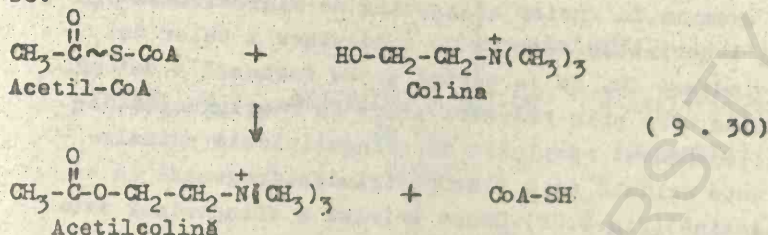
Glicerol-3-fosfat

Enzima menționată, răspândită în diferite țesuturi animale (ficat, creier) și microorganisme atacă, de asemenea, glicerolfosforilcolamina.

Glicerol-3-fosfatul este hidrolizat de fosfomonoesterază. Fosfatidat-fosfataza scindează acidul fosfatidic, iar lipazele hidrolizează diacilglicerolii.

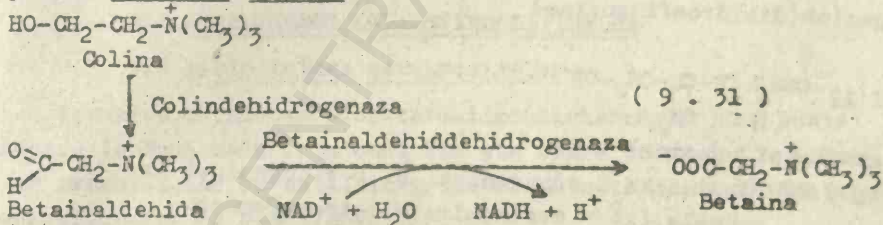
Colina participă la o serie de reacții foarte importante

pentru celula vie. Astfel, în sistemul nervos colina este acetalată sub acțiunea colin-acetiltransferazei cu formarea acetilcolinei (ecuația 9.30) care intervine în transmiterea impulsurilor nervoase.

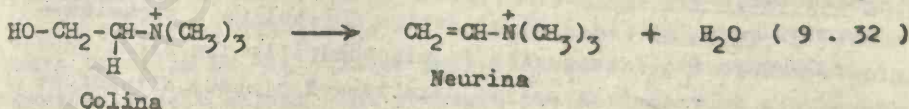


Colin-acetiltransferaza se întâlnește în toate formațiunile sistemului nervos al vertebratelor și nevertebratelor. Enzima din creierul de iepure a fost obținută în stare pură și caracterizată de Vlad Arteni (1966).

Altă posibilitate de metabolizare a colinei este oxidarea ei de către colindehidrogenază în betainaldehidă, care apoi se transformă sub acțiunea betainaldehiddehidrogenazei în betaină (ecuația 9.31). Betaina servește ca donor de grupe metil în reacțiile de transmetilare, de exemplu, în sinteza nornicotinei la planta Nicotiana rustica.



Bacteriile de putrezire au un sistem enzimatic care dehidratează colina cu formarea neurinei (ecuația 9.32), substanță deosebit de toxică.





## 9.5. ANABOLISMUL SFINGOFOSFATIDELOR

Sfingofosfatidele (sfingomielinele) sînt derivați ai sfingozinei (sfingoninei), aminoalcool alifatic cu catenă lungă. În țesuturile animale, de exemplu, în creier sfingozina se sintetizează din palmitoil-CoA și L-serină. În reacția de condensare a celor doi precursori se scindează  $\text{CO}_2$  de la serină și se formează o cetonă, 3-dehidrosfinganina, care prin reducere trece în D-sfinganină (dihidroafingozină), component răspîdit în sfingolipidele animalelor. Sfinganina este oxidată de o flavoproteină dehidrogenază la sfingenină (sfingozină) (fig. 9.22). Grupa aminică a sfingoninei este

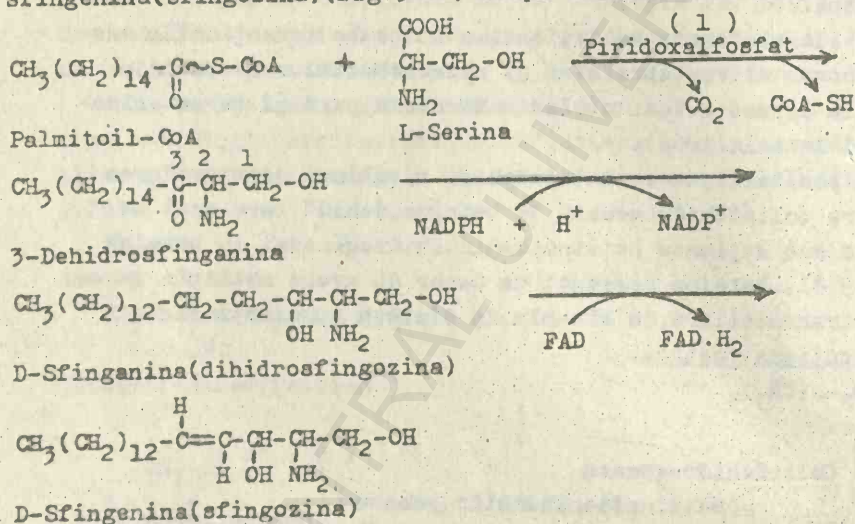


Fig. 9.22. Biosinteza D-sfinganinei și D-sfingeninei la animale. (1) - serinpalmitoil-transferaza.

acilată în toate sfingolipidele. Radicalii acil provin de la acil-CoA. În urma reacției dintre acil-CoA și sfingozină, catalizată de 2-sfingozin-aciltransferază, se formează N-acilsfingozina, combinație numită și ceramidă (fig. 9.23, a). Enzima CDP-colina : ceramidacolinfosfotransferaza, descoperită în mitocondriile din ficat și în omogenatele de creier și splină, catalizează sinteza sfingofosfatidei din ceramidă și CDP-colină (fig. 9.23, b).

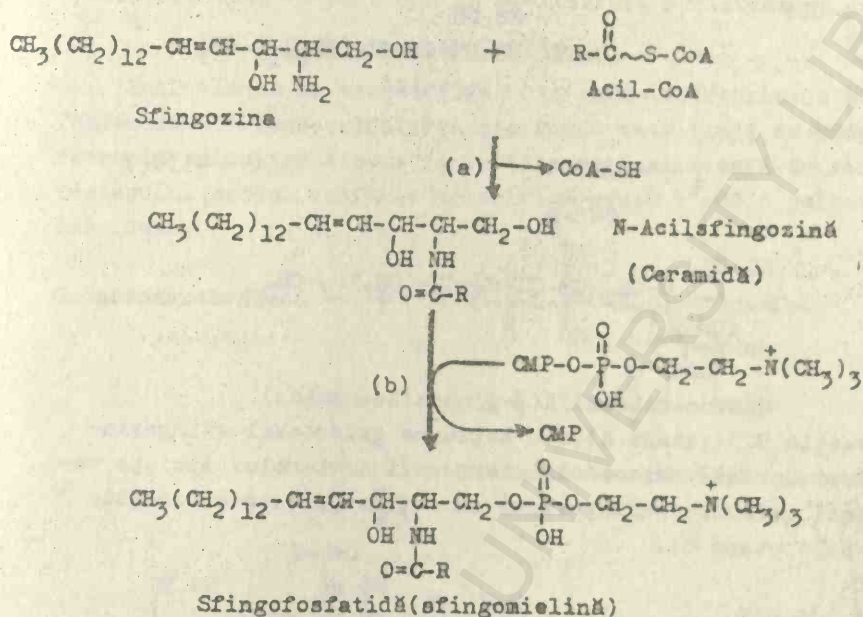


Fig.9.23.Biosinteza sfingofosfatidei cuprinde ca produs intermediar N-acilsfingozina(ceramida).

## 9.6. ANABOLISMUL GLICOSFINGOLIPIDELOR

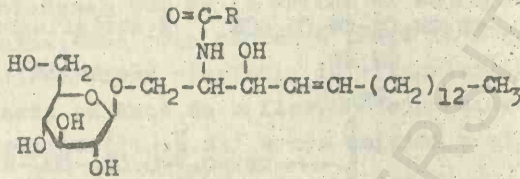
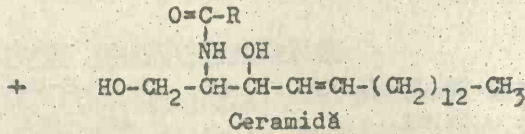
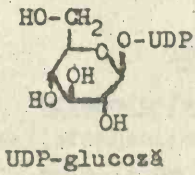
### 9.6.1. Biosinteza cerebrozidelor

Formarea cerebrozidelor (ceramidmonozaharidelor) se poate efectua în două moduri: în unul din ele apare ca produs intermediar ceramida, iar în celălalt prima etapă este glicozilarea sfinginei, urmată de N-acilare.

Galacto- și gluco-cerebrozidele rezultă în reacția ceramidei cu UDP-galactoză sau cu UDP-glucoză. Astfel, enzima ceramid-glucoziltransferază, descoperită în creier, catalizează reacția (9.33).

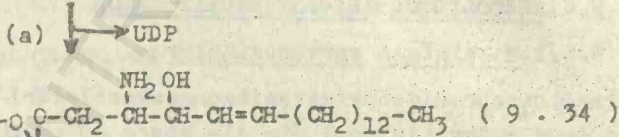
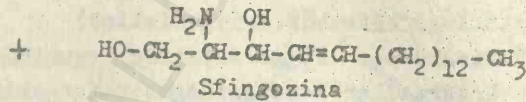
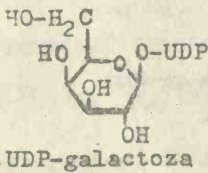
In creier se găsește, de asemenea, ceramid-galactoziltransferaza capabilă să sintetizeze galactocerebrozida ( $\beta$ -galactozilceramida). Aceste enzime sînt prezente și în ficat, însă posedă o activitate mai diminuată.

Conform celui de al doilea mod de sinteză a cerebrozidelor, mai întâi are loc transformarea sfingozinei în O-galactozilsfin-

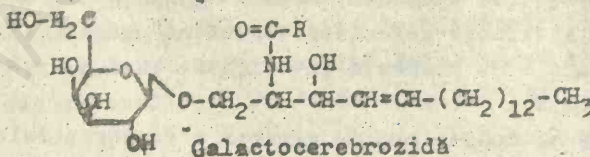
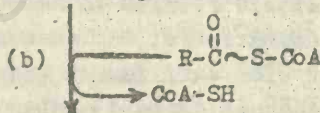


Glucocerebrozidă (β-glucosilceramida)

gozină (ecuația 9.34, etapa a), sub acțiunea galactozil-sfingozin-transferazei, enzimă prezentă în microsomi creierului. Apoi, pe calea acilării galactozilsfingozinei se obține galactocerebrozida (ecuația 9.34, etapa b).



O-Galactozilsfingozina (psihozina)

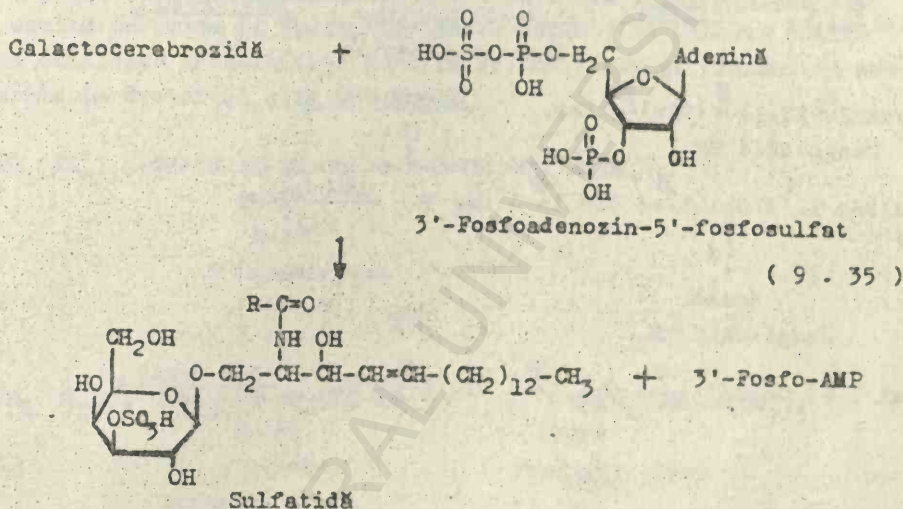




Procesul de biosinteză a cerebrozidelor se desfășoară cu o viteză crescută în perioada de mielinizare a sistemului nervos.

### 9.6.2. Biosinteza sulfatidelor

Sulfatidele se sintetizează din galactocerebrozidă și 3'-fosfoadenozin-5'-fosfosulfat, reacția fiind catalizată de galactocerebrozid-sulfokinază (ecuația 9.35), enzimă existentă în microsomiile creierului. Acidul sulfuric esterifică grupa 3'-OH a galactocerebrozidei.



### 9.6.3. Biosinteza ganglioizidelor

Ganglioizidele sînt cele mai complexe glicosfingolipide. Ele se sintetizează pe calea reacțiilor succesive ale ceramidelor (Cer) cu nucleotid-glucidele. Spre deosebire de cerebrozide și ceramidoligozaharide, ganglioizidele conțin în moleculele lor acizi sialici. Denumirea de acizi sialici se atribuie unor glucide acide cum sînt acizii N-acetilneuraminic (NeuAc) și N-glicolilneuraminic (NeuGly). Drept donori de glucoză (Glc), galactoză (Gal) și N-acetilgalactozamină (GalNAc) servesc UDP-Glc, UDP-Gal și UDP-GalNAc. Derivatul CMP cu NeuAc este donatorul activat al acestui acid sialic. Ganglioizidele, notate cu G, se numesc după numărul resturilor de acizi sialici: M - monosialo-, D - disialo-. În acest

mod, denumirile gangliozidelor indică tipul combinației, de exemplu, gangliozidul  $GM_1$  reprezintă combinația monosialică de tip 1, gangliozidul  $GD_1$  - combinația disialică de tip 1 etc. Structura gangliozidelor este determinată de specificitatea glicoziltransferazelor existente în celulă. Se cunosc mai mult de 15 gangliozide diferite. Mai jos se detaliază reacțiile implicate în biosinteza citorva gangliozide (fig. 9.24).

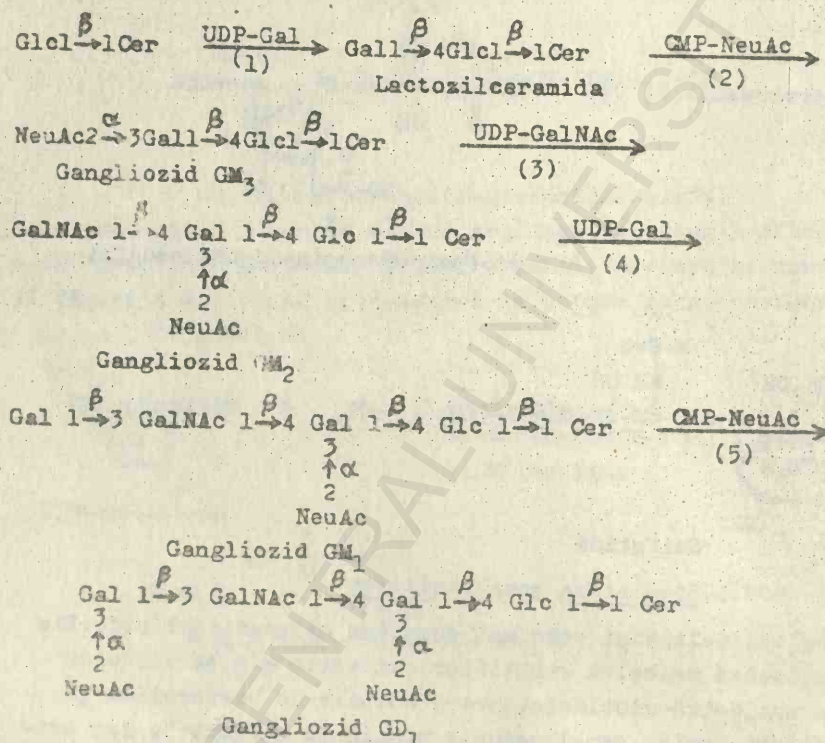


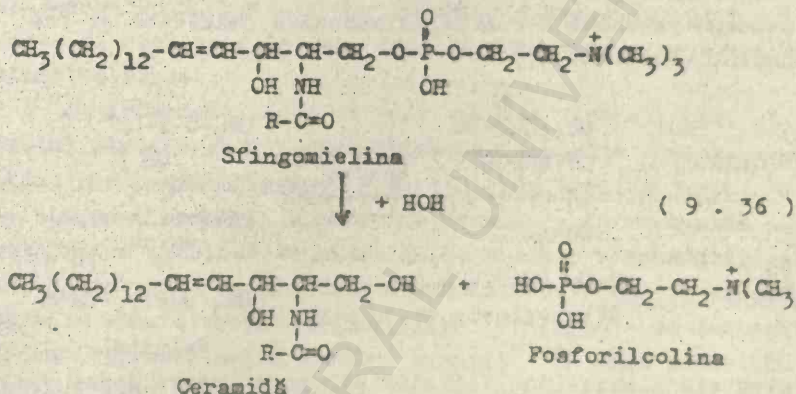
Fig. 9.24. Biosinteza unor gangliozide monosialice ( $GM_3$ ,  $GM_2$ ,  $GM_1$ ) și gangliozidului disialic  $GD_1$ . Reacțiile (2) și (5) necesită  $Mg^{2+}$ , iar reacțiile (3) și (4) -  $Mn^{2+}$ .

Etapete notate în fig. 9.24 sînt catalizate de următoarele enzime: etapele (1) și (4) de glicolipidgalactozil-transferaze, etapele (2) și (5) de glicolipidsialil-transferaze, iar reacția (3) de glicolipid-N-acetilgalactozamin-transferază.

### 9.7. CATABOLISMUL SFINGOLIPIDELOR

Sfingomielinele și glicosfingolipidele se sintetizează și se descompun permanent în organismul viu. În condiții normale există un echilibru între anabolismul și catabolismul sfingolipidelor.

Catabolismul sfingolipidelor este catalizat de hidrolaze specifice, localizate de obicei în lizozomii tuturor celulelor. Prin hidroliza sfingomielinelor sub acțiunea sفingomielinazelor rezultă ceramida și fosforilcolina (ecuația 9.36). Aceste enzime se găsesc în cantități mari în splină, ficat și rinichi, de asemenea, în creier și alte țesuturi.



În boala Nieman-Pick sau sfingomielinoză se constată acumularea de sfingomieline în ficat, splină și creier, datorită unei erori congenitale care determină lipsa sfingomielinazei.

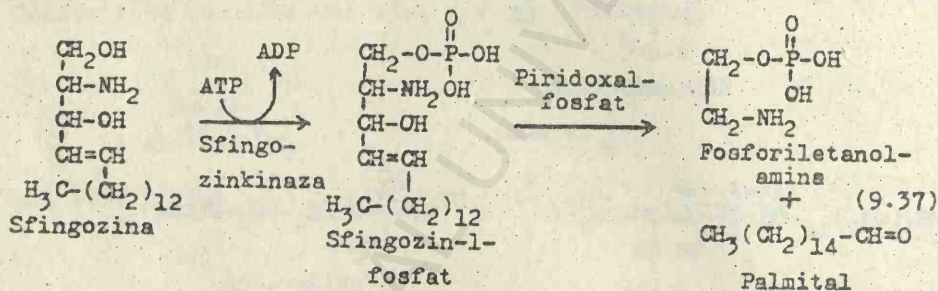
Cerebrozidele sunt hidrolizate în ceramidă și monoglucidă sau în acid gras și glicozilafingozină. Scindarea galactocerebrozidelor în ceramidă și β-galactoză este catalizată de galactozilceramid-β-galactozilhidrolază care lipsește în leucodistrofia Krabbe. Hidroliza glucocerebrozidelor decurge în prezența glucozilceramid-β-glucozidazei existentă în leucocite. Absența acestei enzime în boala Gaucher determină acumularea excesivă a glucozilceramidei în ficat, măduva osoasă, plămâni, creier și leucocite, conducând în final la lezarea ficatului și splinei. Recent s-a constatat că animalele domestice, de asemenea, contractează această maladie.



Sulfatidele sînt hidrolizate în sulfat și galactozilceramidă de către sulfatază. Lipsa acestei enzime este cauza leucodistrofi-ei metacromatice, caracterizată prin acumularea sulfatidelor în țesuturi.

Catabolismul glicerolidelor se realizează cu participarea hexozaminidazelor, neuraminidazei și glicozidazelor. Deficiența hexozaminidazei A ( $\beta$ -N-acetilgalactozaminidazei) conduce la boala Tay-Sachs, în care concentrația ganglioizidului GM<sub>2</sub> în creier și splină depășește de câteva ori valoarea normală.

Ceramidele rezultate prin hidroliza sfingolipidelor pot fi utilizate în procesele de biosinteză sau pot fi scindate de către ceramidaze în sfingozină și acid gras. Catabolizarea sfingozinei în celule decurge pe calea formării de aldehydă palmitică și fosforiletanolamină (ecuația 9.37).



În creier etanolamina (sau fosfatul ei) poate servi drept precursor pentru sinteza colinei sau poate participa la formarea fosfatidiletanolaminei.

## 10. METABOLISMUL AMINOACIZILOR

### 10.1. BIOSINTEZA AMINOACIZILOR(AA)

Biosinteza aminoacizilor pornește de la intermediarii metabolismului glucidelor. Azotul și sulful necesari pentru sinteza aminoacizilor provin din formele anorganice oxidate corespunzătoare  $N_2$ ,  $NO_3^-$  și  $SO_4^{2-}$ , care în prealabil suferă un proces de reducere. Din aminoacizii formați se sintetizează toate combinațiile organice conținând azot.

#### 10.1.1. Reducerea azotului molecular

Atomul de azot din aminoacizi, pirimidine, purine și alte biomolecule este furnizat de  $NH_3$  care se obține din  $N_2$ . Organismele superioare nu posedă capacitatea de a converti  $N_2$  în formă organică. Reducerea  $N_2$  până la  $NH_3$ , denumită fixarea azotului molecular poate fi realizată de numeroase bacterii, unele ciuperci și algele albastre-verzi.

Se deosebesc bacterii care trăiesc libere în sol și pot fixa azotul atmosferic în condiții aerobe (genurile Azotobacter, Beijerinckia) sau anaerobe (genurile Clostridium, Desulfovibrio). Se cunosc, de asemenea, bacterii simbiotice fixatoare de azot care intră în relații de simbioză cu plantele, de exemplu microorganismele genului Rhizobium - cu plantele leguminoase, Klebsiella pneumoniae - cu anumite plante tropicale, Spirillum lipoferum - cu ierburi tropicale, iar reprezentanții genului Frankia - cu unii arbori, ca de exemplu, arinul. Unele bacterii Rhizobium pot fixa  $N_2$  și în culturi pure.

Procesul de fixare a azotului se află sub controlul operonului Nif (nitrogen fixation). Importanța fixării azotului pentru existență este enormă și numeroase cercetări au ca obiectiv introducerea genelor Nif în plantele superioare care normal nu fixează azotul.

$N_2$  este o moleculă foarte stabilă și pentru activarea legăturii triple dintre cei 2 atomi de azot se cere o energie foarte mare. De aceea sinteza chimică a  $NH_3$  din  $N_2$  și  $H_2$  are loc la temperaturi și presiuni înalte.

Procesul biologic de fixare a  $N_2$  este catalizat de un sistem enzimatic, numit nitrogenază. Complexul nitrogenazei cuprinde doi

compenenți care sînt cunoscute sub numele de proteina 1 (numită înainte melibdoferredoxină) și proteina 2 (sau azeferredoxina). Am-bii compenenți sînt Fe-S-proteine, în care Fe se leagă cu grupele -SH ale resturilor de cisteină și atomii de sulf anorganic. Proteina 2, deosebit de sensibilă față de  $O_2$ , este un dimer alcătuit din două peptide identice cu  $M=30.000$  D. Dimerul conține 4 Fe, 4 S și 12 grupe -SH. Proteina 1 este construită din două tipuri de pepti-peptide cu  $M=51.000$  și  $60.000$  D, care se asociază într-un tetra-mer mixt cu structura  $\alpha_2\beta_2$ . În tetramer intră 2 atomi de Mo, 24 Fe, 24 S și circa 30 grupe -SH titrabile. În complexul activ al ni-trogenazei, doi dimeri ai proteine 2 se asociază cu un tetramer al proteinei 1. Un model actual al acestui complex se redă în fig. 10.1.

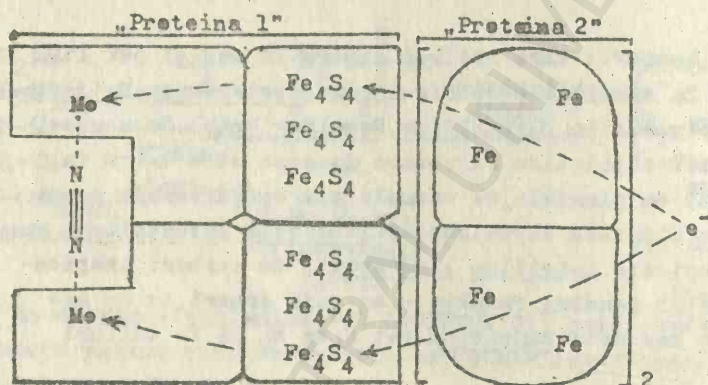
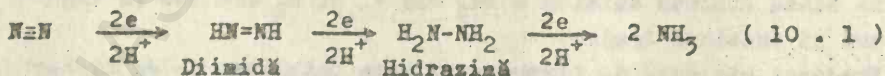


Fig.10.1. Structura ipotetică a nitrogenazei. Proteina 1 este un tetramer de tipul  $\alpha_2\beta_2$ ; proteina 2 - dimer de tipul  $\alpha_2$ ;  $Fe_4S_4$  - claster fier-sulf; proteinele 1 și 2 se află în raportul 1:2.

Reducerea  $N_2$  la  $NH_3$  necesită 6e care se consumă în trei etape conform ecuației 10.1.



Transportul electronilor de la NADPH are loc prin intermediul proteinei 2 și proteinei 1, ultima interacționând direct cu  $N_2$  (fig.10.2). Electronii de la NADPH sînt cedați proteinei 2. În



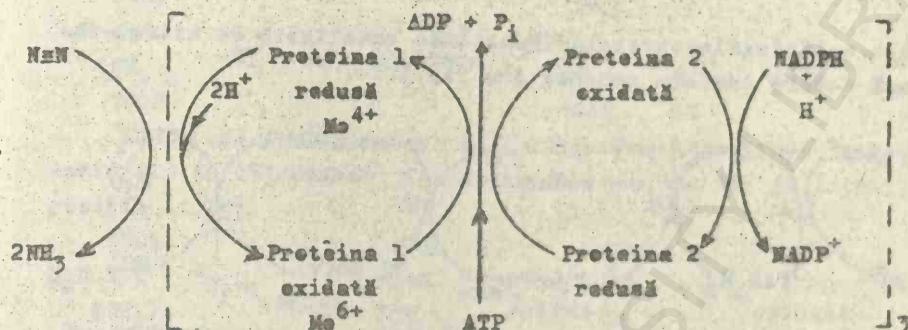


Fig.10.2. Succesiunea reacțiilor în complexul nitrogenazei. Cifra 3 indică că pentru reducerea  $N_2$  la  $2NH_3$  se cer trei etape de doi electroni succesive de tipul imaginat (ecuația 10.1).

prezența unui exces de energie, eliberată prin hidroliza ATP legat puternic cu proteina 2, are loc scăderea potențialului ei oxidoreducător, ceea ce facilitează transportul electronilor spre proteina 1 care, în final, reduce  $N_2$  la amoniac. Pentru fiecare pereche de electroni transportați se cheltuiesc 2-5 ATP. Necesitatea unei cantități așa mari de ATP, probabil, se corelează cu faptul că nitrogenaza, de asemenea, poate să reducă  $H^+$  și această reacție este conjugată cu fixarea azotului.

Sistemul nitrogenazei se inactivează foarte repede în prezența  $O_2$ . De aceea fixarea  $N_2$  trebuie considerată un proces strict anaerob. În rădăcinile plantelor leguminoase se sintetizează leghe-moglobina care leagă  $O_2$ , ferind nitrogenaza de inactivare.

Reglarea activității nitrogenazei se realizează pe două căi. Acumularea unui exces de  $NH_3$  în celula vegetală duce la reprinarea sintezei enzimei. Un control fin asupra activității nitrogenazei exercită ADP sau mai exact raportul ATP/ADP. Dacă formarea ATP scade în intensitate și raportul ATP/ADP ia valori sub 0,5, fixarea  $N_2$  de către nitrogenază se întrerupe.

#### 10.1.2. Reducerea nitratului

Diferite microorganisme și majoritatea plantelor superioare pot folosi ca sursă de azot nitrării, pe care-i reduc în  $NH_3$  într-un proces bifasic. În primul stadiu catalizat de nitrát-reductază are loc reducerea nitratului până la nitrit. Această enzimă repre-

sintă e melibdenflaveproteinelă. Reacțiile catalizate de nitrat-reductază decurg conform schemei din fig.10.3.

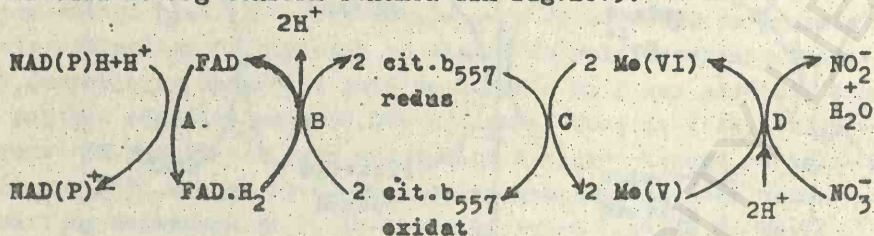
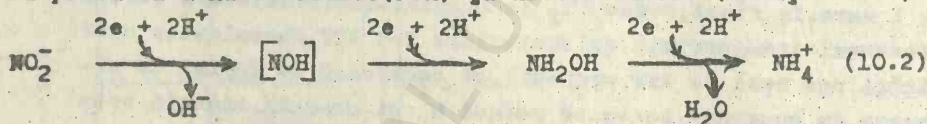


Fig.10.3. Etapele reacțiilor catalizate de nitrat-reductază. Reacțiile A și B sînt catalizate de NADPH-citocrom  $b_{557}$ -reductază. Aceasta se află atașată la nitrat-reductaza propriu-zisă (care catalizează reacțiile C și D) prin intermediul unei proteine cu  $M=10.000-20.000$  D, care leagă melibdenul.

În cel de al doilea stadiu, enzima nitrit-reductaza realizează reducerea nitritului în  $NH_3$ , cu formarea ca preduși intermediari probabil a nitroxilului (NOH) și hidroxilaminei (ecuația 10.2).



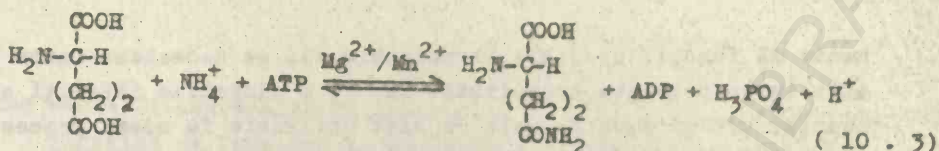
Nitrit-reductaza din spanac și dovleac are  $M=61.000-70.000$  D și constă probabil din două subunități. În compoziția ei intră, de asemenea, fieroerfiroina numită sirohem care, probabil, participă la transportul celor 6 electroni.

### 10.1.3. Incorporarea $NH_3$ în amineacizi și proteine

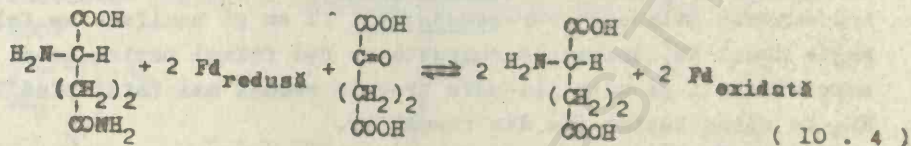
Ameniacul rezultat în urma procesului de fixare a  $N_2$ , reducerii nitratului sau în alte procese metabolice este convertit rapid în combinații organice azotate.

În procesul de asimilare a  $NH_3$  revine un rol deosebit glutamin-sintetazei, glutamin : 2-exoglutarat-aminotransferazei (GOGAT) și glutamat-dehidrogenazei.

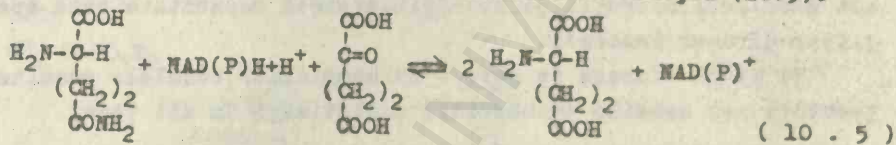
Glutamin-sintetaza catalizează includerea  $NH_4^+$  în grupa amidică a glutaminei, după reacția (10.3).



GOGAT din frunze, medozitățile leguminoaselor, rădăcinile și semințele de leguminoase folosesc ferredoxina (Fd) și catalizează reacția (10.4).

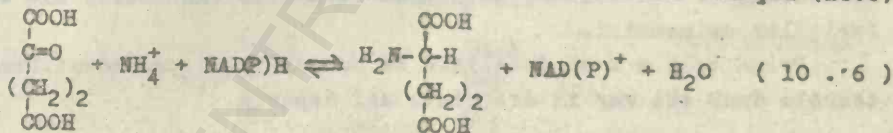


GOGAT NAD(P)H-dependentă, prezentă în bacterii, în frunze, rădăcini și semințele în formare, catalizează reacția (10.5).



În urma reacțiilor (10.3) și (10.4) sau (10.5) are loc formarea unei molecule de acid glutamic dintr-o moleculă de acid 2-cetoglutaric și ionul  $\text{NH}_4^+$ .

Un rol esențial în asimilarea  $\text{NH}_4^+$  la unele organisme vegetale joacă glutamat-dehidrogenaza care catalizează reacția (10.6).



La unele plante, bacterii și drojdii pe o cale analoagă se produce aminarea reductivă, directă a piruvatului și oxalilacetatului, cu formarea alaninei și respectiv aspartatului.

Grupa amidică a glutaminei și grupa amine a glutamatului direct sau indirect constituie practic sursa tuturor atomilor de azot, care intră în compoziția amineacizilor și a altor combinații biochimice azotate.

Biosinteza amineacizilor este absolut necesară pentru toate organismele vii, întrucât ei reprezintă unitățile structurale ale proteinelor și precursorii multor biomolecule care îndeplinesc o



serie de funcții speciale. Organismele vii se deosebesc între ele atât în ce privește capacitatea lor de a sintetiza diferiți aminoacizi cât și după formele de azot utilizate în acest proces.

Omul și animalele pot sintetiza numai 10 din cei 20 de aminoacizi necesari pentru formarea proteinelor. Ceilalți, așa-numiți aminoacizi esențiali sau neînlocuibili sînt primiți cu hrana. Pentru sinteza aminoacizilor neesențiali la om și mamifere se folosește numai  $\text{NH}_4^+$ . Animalele rumegătoare pot folosi pentru acest scop nitriții și nitrații care trebuie reduși mai întîi pînă la  $\text{NH}_3$  de către bacteriile din rumegător.

Spre deosebire de animale, plantele superioare posedă capacitatea de a sintetiza toți aminoacizii folosind ca sursă de azot amoniacul, nitrații și nitriții. Această capacitate este specifică și unor bacterii.

Pe lângă sinteza de nove a aminoacizilor, celulele anumitor țesuturi pot asimila aminoacizii sintetizați în alt țesut.

#### 10.1.4. Căile principale de biosinteză a aminoacizilor

În general se poate vorbi despre trei căi principale de biosinteză a aminoacizilor: 1) aminarea directă a  $\alpha$ -cetoacizilor sau a acizilor organici nesaturați; 2) reacțiile de transaminare între aminoacizi și  $\alpha$ -cetoacizi și 3) transformările enzimatică ale diferiților aminoacizi.

Prima cale a fost detaliată în subcapitolul precedent. Următoarele două căi vor fi discutate mai departe.

##### 10.1.4.1. Biosinteza aminoacizilor neesențiali

Sinteza acidului glutamic a fost discutată mai sus. Prin transaminarea acidului glutamic cu acidul piruvic sau acidul oxalilacetic rezultă alanina, respectiv acidul aspartic. La plante și microorganisme ultimii doi aminoacizi se pot sintetiza de asemenea pe calea aminării reductive a  $\alpha$ -cetoacizilor menționați.

Reducerea ATP-dependentă a grupeii  $\gamma$ -carboxilice din acidul glutamic sub acțiunea NADPH conduce la  $\gamma$ -semialdehida corespunzătoare, care se ciclizează și se reduce, transformîndu-se în prelină.

Ornitina poate lua naștere din arginină. La rîndul său, ornitina

tina poate fi convertită în prolină.

Tirozina se formează în organismul animal pe calea hidroxilării fenilalaninei. La organismele autotrofe biosinteza fenilalaninei și tirozinei se realizează din acid fosfoenolpiruvic și eritrozoz-4- fosfat pe calea acidului shikimic (fig.10.4).

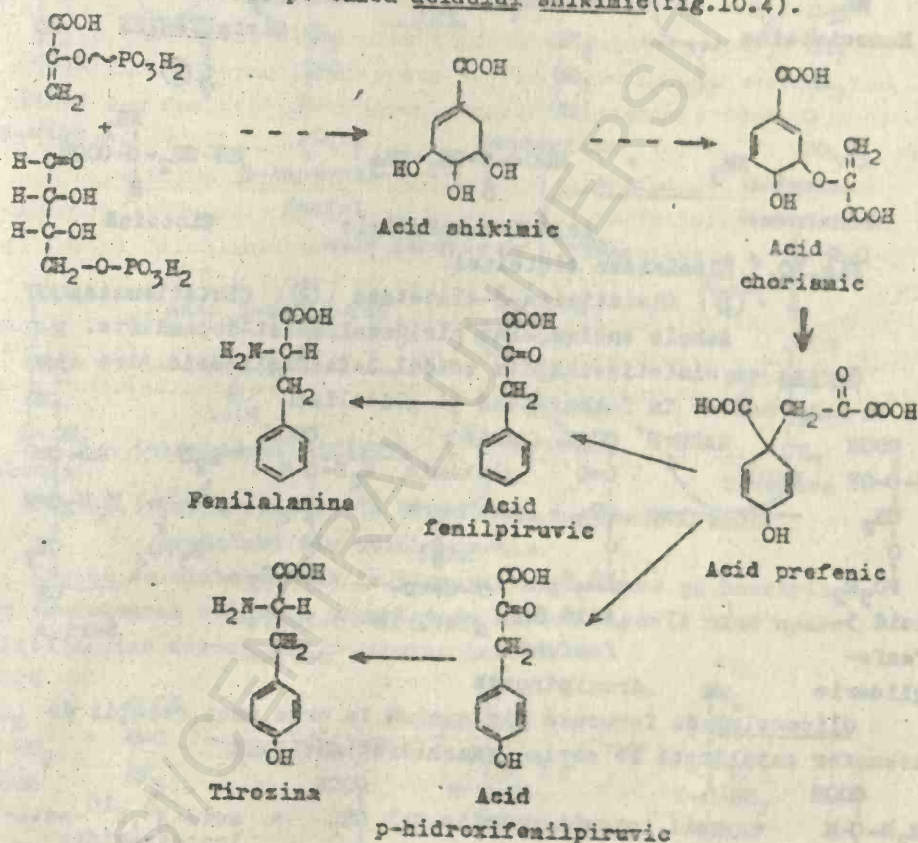


Fig.10.4. Biosinteza fenilalaninei și tirozinei pe calea acidului shikimic.

Cisteina se sintetizează în organismele animale din metionină și serină (fig.10.5).

În plante și microorganisme cisteina se formează din serină și  $\text{H}_2\text{S}$ .

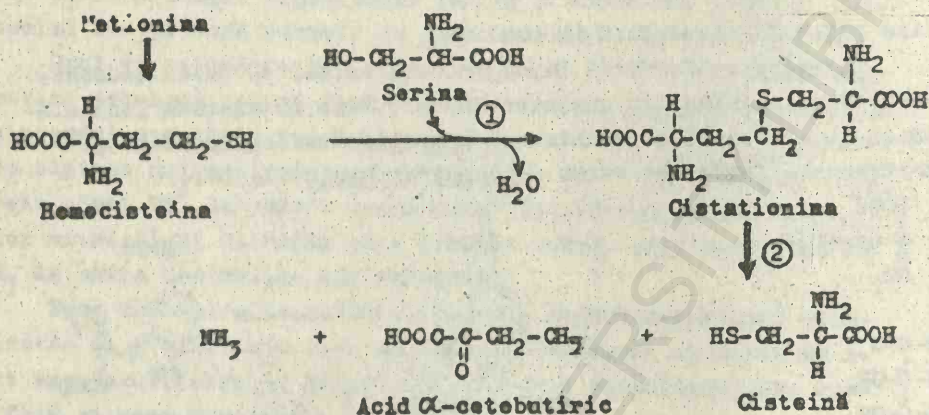
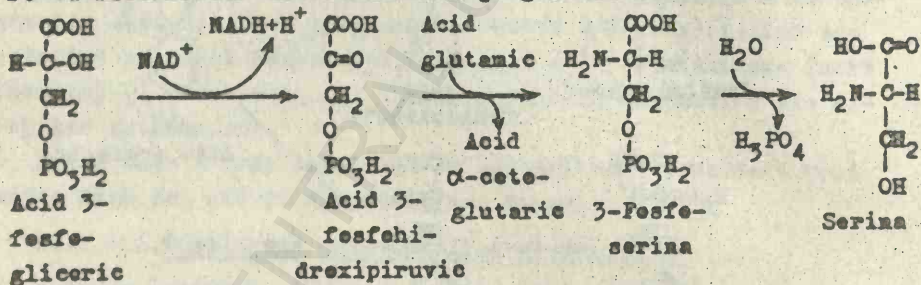


Fig.10.5. Biosinteza cisteinei.

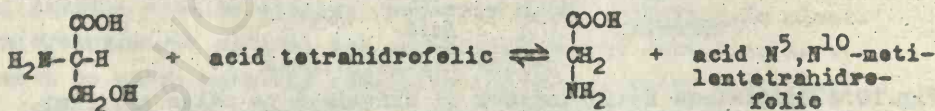
①: Cistationin-β-sintetaza ; ②: Cistationaza.

Ambele enzime sînt piridoxalfesfat-dependente.

Serina se sintetizează din acidul 3-fosfoglicerice care apare ca intermediar în fotosinteză și glicoliză:



Glicecelul se formează din serină în urma unei reacții de transfer catalizată de serin-transhidroximetilază:



Glicecelul se poate forma de asemenea din CO<sub>2</sub>, NH<sub>4</sub><sup>+</sup> și acid metilentetrahidrofolic în reacția catalizată de glicin-sintază.

#### 10.1.4.2. Biosinteza amineacizilor esențiali

Amineacizii esențiali se sintetizează pe rute mai complexe, în comparație cu căile de biosinteză ale amineacizilor neesențiali.



Metionina și treenina au ca precursori acidul aspartic care în primele etape comune ale procesului biosintetic se transformă în homoserină. Mai departe reacțiile se diferențiază (fig.10.6).

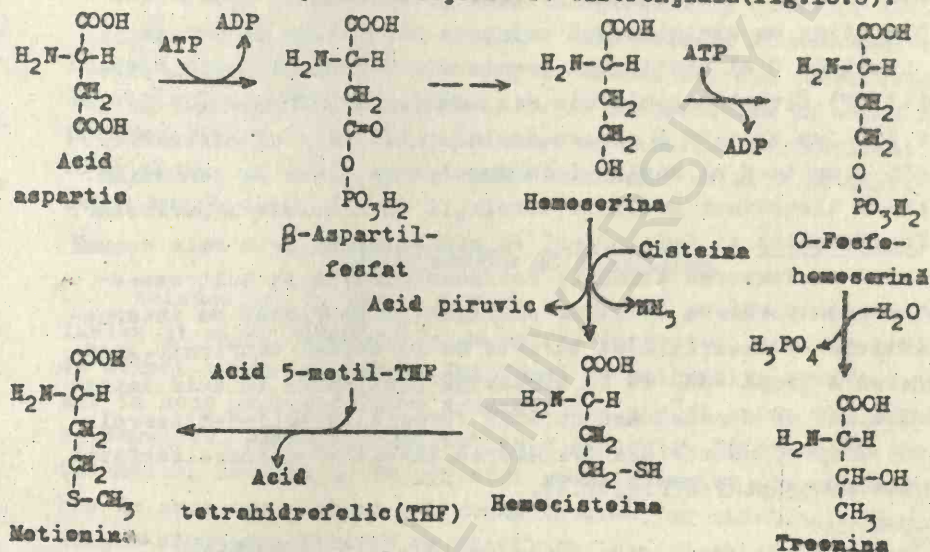
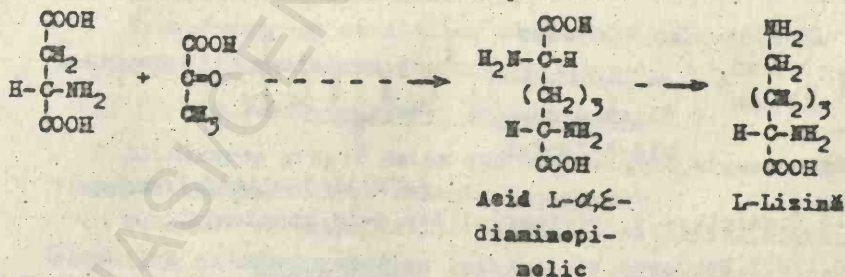


Fig.10.6. Unele reacții în biosinteza metioninei și treeninei din acid aspartic.

Lizina se sintetizează în plantele superioare și bacterii prin condensarea acidului aspartic cu acidul piruvic fiind apărut ca intermediar acidul L- $\alpha$ , $\epsilon$ -diaminopimelic:



La ciuperci, biosinteza lizinei pleacă de la acidul  $\alpha$ -cetoglutamic și acetil-CoA cu formarea acidului  $\alpha$ -amineadipic ca intermediar.

Valina, leucina și izoleucina sînt amineoacizi cu catenă alifatică ramificată. Sinteza lor pleacă de la acidul piruvic, care în urma unor secvențe de mai multe reacții este convertit în

$\alpha$ -cetoacizii analogi acestor amineacizi. În ultima etapă are loc transaminarea  $\alpha$ -cetoacizilor la amineacizii indicați.

Arginina se poate sintetiza la animale din ornitină, însă în cantități foarte mici. La plante și microorganisme arginina se formează plecând de la carbamilfosfat și glutamat.

Histidina se sintetizează printr-o succesiune de 9 reacții. Cei 5 atomi de C ai histidinei provin din 5-fosforibozil-1-pirofosfat (PRPP). Ciclul pirimidinic din adenina ATP furnizează un atom de N și un atom de C pentru inelul imidazolic al histidinei. Celălalt atom de N al ciclului imidazolic este dat de glutamină. Biosinteza histidinei prezintă corelații cu biosinteza purinelor.

Fenilalanina și triptofanul se sintetizează pe o cale comună cuprinzând condensarea acidului fosfoenolpiruvic și eritroze-4-fosfatului cu formarea acizilor shikimic și chorismic ca intermediari (fig.10.4). Reacțiile se bifurcă de la acidul chorismic. Acesta, primind o grupă  $-NH_2$  de la glutamină (Gln), trece în acid antranilic. Ultimul se condensează cu PRPP formând indolil-3-glicerolfosfatul. Triptofanul sintetizat transformă indolil-3-glicerolfosfatul și serina în triptofan (fig.10.7).

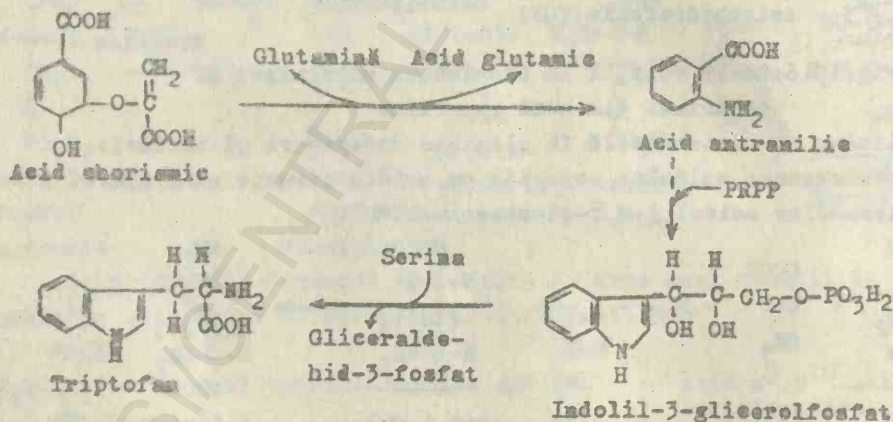


Fig.10.7. Biosinteza triptofanului din acid chorismic.

#### 10.1.4.3. Reglarea biosintezelor amineacizilor

Biosinteza amineacizilor este reglată după principiul feedback. Aminoacidul sintetizat acționează ca inhibitor asupra uneia din primele reacții cu care începe secvența în care el se formează.

După alt mecanism se reglează sinteza enzimelor care catalizează formarea amineoacizilor.

Primul mecanism asigură o „reglare fină”, întrucât este capabil să modifice repede viteza de biosinteză a oricărui aminoacid în dependență de concentrația lui staționară la momentul dat.

Al doilea mecanism de reglare este folosit atunci când celula este aprovizionată din belșug cu aminoacizi din surse exogene. În condiții normale aminoacizii nu se sintetizează în exces. În procesul de evoluție s-a consolidat un mecanism perfecționat datorită căruia în celula vie fiecare aminoacid se află în cantitate echilibrată.

## 10.2. CATABOLISMUL AMINOACIZILOR

Aminoacizii în exces față de necesarul pentru sinteza proteinelor și alter biomoleculare nu pot fi depozitați, spre deosebire de acizii grași și glucoză. Surplusul de aminoacizi este catabolizat în scop energetic. După îndepărtarea grupei amino din aminoacizi, scheletul carbonic rezultat este convertit într-o serie de intermediari metabolici. Majoritatea grupelor amino ale aminoacizilor în exces se elimină sub formă de uree, iar scheletele lor carbonice sunt transformate în acetil-CoA, acetilacetil-CoA, acid piruvic sau metaboliți ai ciclului Krebs. Prin urmare, aminoacizii pot fi convertiți în acizi grași, corpi cetoniici sau glucide.

În organismele animale și vegetale catabolismul aminoacizilor se desfășoară pe căi comune pentru toți acești compuși și pe căi specifice fiecăruia dintre ei.

Transformările catabolice comune ale aminoacizilor sunt dezaminarea, transaminarea și decarboxilarea.

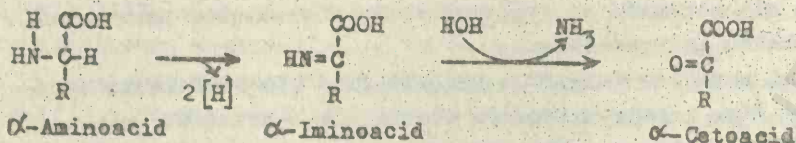
### 10.2.1. Dezaminarea aminoacizilor

Eliminarea grupei amino din substanțele organice azotate cu formarea amoniacului se numește dezaminare.

Dezaminarea aminoacizilor poate fi oxidativă, hidrolitică, reductivă și desaturantă.

Dezaminarea oxidativă a aminoacizilor conduce la un cetoacid și  $\text{NH}_3$ . Acest proces se desfășoară în două etape, după următorul mecanism :





Dezaminarea oxidativă a aminoacizilor este catalisată de oxidazele L- și D-aminoacizilor care sînt localizate în peroxizomi. Ele sînt enzime flavinice și conțin ca grupare prostetică FMN sau FAD. Gruparea prostetică a aminoacid-oxidazelor poate transfera H luat de la substrat direct  $\text{O}_2$ , cu formarea  $\text{H}_2\text{O}_2$ .

Dezaminarea oxidativă a aminoacizilor poate fi realizată și de oxidoreductaze avînd coenzime  $\text{NAD}^+$  și  $\text{NADP}^+$ . Dintre aceste enzime cea mai importantă este glutamatdehidrogenaza (GDH) care catalizează reacția (10.6).  $\text{NAD(P)H}$  format în această reacție, se poate oxida prin lanțul respirator. GDH este prezentă în ficatul, inimii și rinichii animalelor, de asemenea, în plante, drojdii și unele bacterii.

În dezaminarea hidrolitică a aminoacizilor se formează  $\text{NH}_3$  și hidroxiacidul corespunzător :

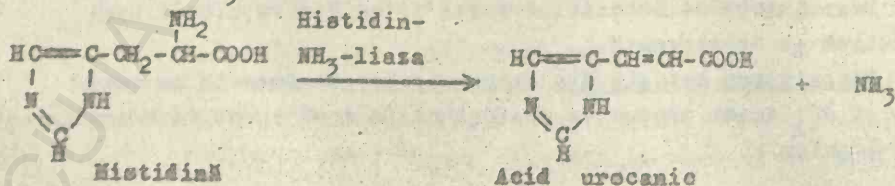


Dezaminarea reductivă are loc cu adăugarea hidrogenului după următoarea reacție :



Acest tip de dezaminare este specific microorganismelor și unor plante.

Dezaminarea desaturantă sau intramoleculară, catalizată de enzime din clasa liazelor (EC 4.3.1), este caracteristică pentru unii aminoacizi, de exemplu, histidină. Produsul dezaminării desaturante sînt  $\text{NH}_3$  și un acid carboxilic nesaturat :



Dezaminarea cisteinei, metioninei, serinei, treoninei, acidului aspartic și aminoacizilor heterociclici se desfășoară pe căi specifice, având ca produși finali, de asemenea, cetoacizii și acizii carboxilici nesaturați.

Cetoacizii, hidroxiacizii, acizii carboxilici saturați și nesaturați rezultați prin dezaminarea aminoacizilor pot fi catabolizați mai departe până la  $\text{CO}_2$  și apă sau pot participa în sinteza altor substanțe.

### 10.2.2. Transaminarea aminoacizilor

Transferul grupului aminic de la un aminoacid la un cetoacid, fără formarea  $\text{NH}_3$  ca produs intermediar, se numește transaminare. Ca rezultat al acestui proces se formează un nou cetoacid și un nou aminoacid :



Reacția de transaminare a fost descoperită de biochimistii sovietici A.E. Braunstein și Maria G. Kritzman (1937).

În celula vie transaminarea este catalizată de transaminaze (aminotransferaze) care au în calitate de grupare prostetică piridoxal-5'-fosfatul (PALP). În timpul transaminării PALP trece reversibil în piridoxamin-5'-fosfat (PAMP) :



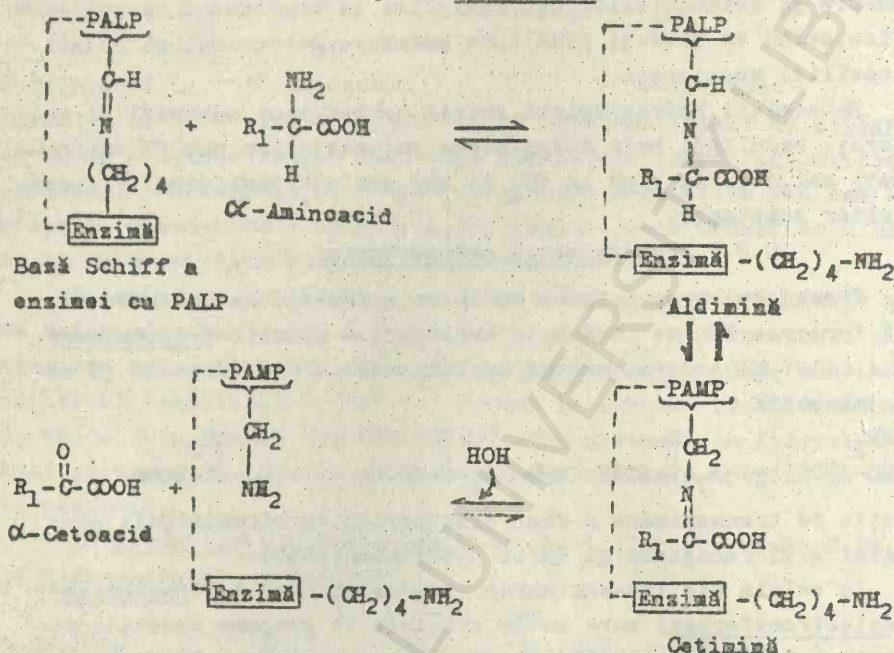
Piridoxal-5'-fosfat

Piridoxamin-5'-fosfat

În lipsa substratului, grupa aldehydică a PALP se leagă printr-o legătură aldiminică cu grupa  $\epsilon\text{-NH}_2$  a unui rest specific de lizină din centrul activ al enzimei, formând o bază Schiff.

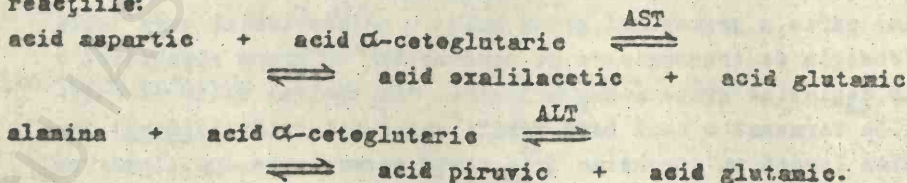
Mecanismul reacției de transaminare cuprinde două părți. În prima parte a procesului, grupa aminică a aminoacidului care intră în reacția de transaminare, se condensează cu grupa aldehydică a PALP, deplasând grupa  $\epsilon\text{-NH}_2$  a lizinei din centrul activ al enzimei. Se formează o nouă bază Schiff aminoacid-PALP (aldimina) care rămâne legată cu apoenzima prin forțe necevalente. Apoi, legătura dublă în aldimină își schimbă poziția formând o cetimină care

este hidrolizată la PAMP și un  $\alpha$ -cetoacid :



În cealaltă parte a transaminării, enzima-PAMP reacționează cu  $\alpha$ -cetoacidul (acceptor al grupei amine) și toate reacțiile se repetă în sens invers, adică se formează întâi cetimina, apoi aldimina. Ultima se hidrolizează dăd naștere unui nou  $\alpha$ -aminoacid și regenerând enzima-PALP (succesiunea de reacții este dată pe pagina 237).

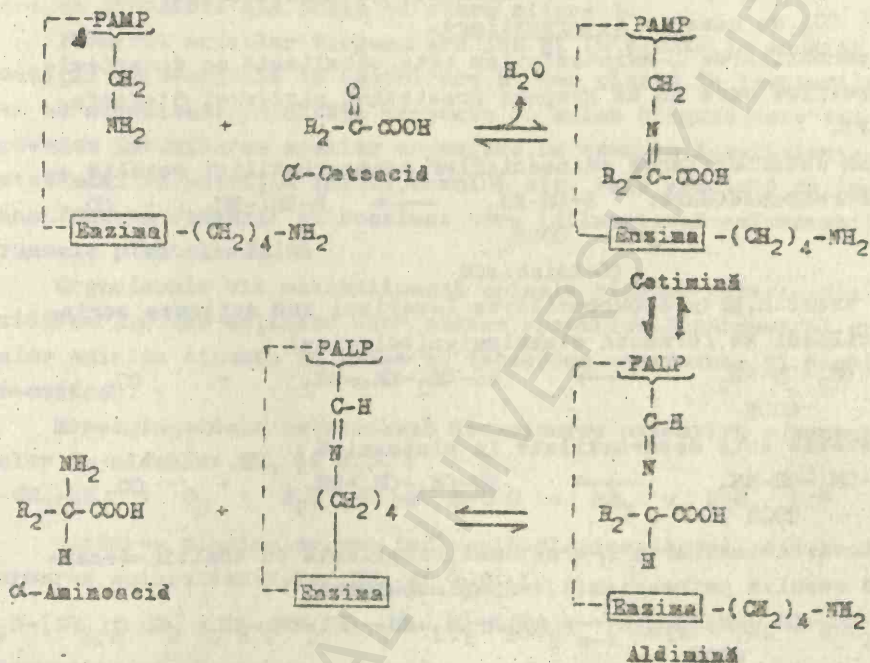
Aminotransferazele sînt larg răspîndite în țesuturile animale, plante și microorganisme. În prezent se cunosc peste 50 de aminotransferaze diferite. Cele mai bine studiate sînt aspartat-aminotransferaza (AST) și alanin-aminotransferaza (ALT) care catalizează reacțiile:



Determinarea activității AST și ALT în serul sanguin se



practică în laboratorul clinic pentru diagnosticarea unor maladii ale ficatului și inimii.



În general, aminotransferazele sînt enzime înalt specifice în raport cu cele două substraturi, avînd o mai mare afinitate pentru cetoacid decît pentru aminoacid.

În metabolismul substanțelor, transaminarea joacă un rol deosebit. Ca reacția de transaminare se cerelează biosinteza și degradarea aminoacizilor. Dezaminarea L-aminoacizilor nu se face, în general, direct, ci pe calea transaminării între acești aminoacizi și acidul  $\alpha$ -cetoglutaric. La rîndul său acidul glutamic format este dezaminat oxidativ sub acțiunea GDH. Fiînd reversibilă, reacția de transaminare servește pentru sinteza L-aminoacizilor din cetoacizi și acid glutamic.

Reacția de transaminare participă la biosinteza unor substanțe specifice (uree, acid  $\gamma$ -aminobutiric etc.).

În fine, reacția de transaminare prin intermediul substraturilor sau produsilor săi face legătura între metabolismul proteinelor și metabolismele glucidelor și lipidelor.

### 10.2.3. Decarboxilarea amineacizilor

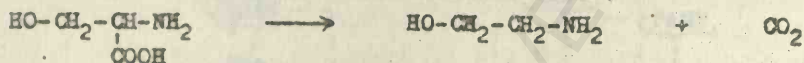
Pierderea grupei carboxil din molecula amineacizilor sub formă de  $\text{CO}_2$  se numește decarboxilare.

Decarboxilarea L-amineacizilor este catalizată de decarboxilaze specifice care au ca grupare prostetică piridoxal-5'-fosfatul (PALP).

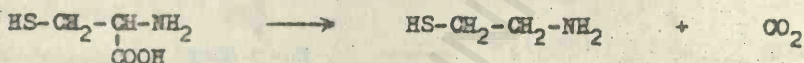
Prin decarboxilarea amineacizilor monocarboxilici rezultă aminele corespunzătoare:

$$\begin{array}{ccc} \text{R}-\underset{\text{COOH}}{\text{CH}}-\text{NH}_2 & \longrightarrow & \text{R}-\text{CH}_2-\text{NH}_2 + \text{CO}_2 \\ \text{\textit{\alpha-Aminoacid}} & & \text{\textit{Amină}} \end{array}$$

De exemplu, prin decarboxilarea L-serinei sub acțiunea serin-decarboxilazei se formează etanolamina (colamina):



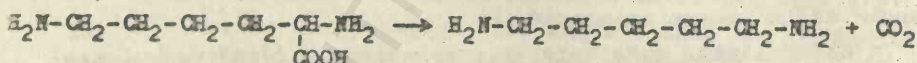
Cisteina este decarboxilată în cisteamină:



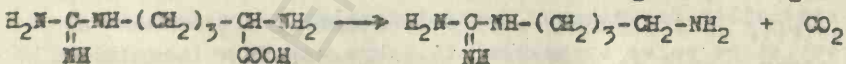
Prin decarboxilarea L-ornitinei, catalizată de ornitin-decarboxilază rezultă putrescina (1,4-diaminebutanul):



Lizina este decarboxilată de lizin-decarboxilază în cadaverină (1,5-diaminopentan):



Arginin-decarboxilaza decarboxilează arginina în agmatină:



Intrucât diferite amine, care apar prin decarboxilarea amineacizilor manifestă în organismul viu o puternică acțiune fiziologică, ele au primit numele de amine biogene (M. Guggenheim, 1951).

Unele amine biogene joacă rolul de precursori în biosinteza hormonilor, iar la plante și în biosinteza alcaloizilor. Alte amine biogene posedă acțiune toxică și de aceea excesul lor în organismele vegetale și animale este dăunător.

O cantitate mare de amine biogene se formează îndeosebi la

desecompunerea alimentelor bogate în proteine, sub acțiunea micro-organismelor. Astfel se explică intoxicațiile cauzate de carne, mezeluri și preparate din pește în stare alterată.

Fermarea aminelor biogene are loc și în plante. În anumite condiții nefavorabile de dezvoltare a unor plante, în țesuturile lor se acumulează cantități crescute de amine biogene, care pot să preveacă intoxicarea acestor organisme. De exemplu, insuficiența potasiului în nutriția inului, orzului etc. este asociată cu intensificarea formării putrescinei care influențează nefavorabil frunzele plantelor.

Organismele vii metabolizează aminele biogene toxice prin oxidarea lor sub acțiunea unor enzime specifice. După numărul grupelor aminice atacate în amine se deosebesc monoamine- și diamino-oxidaze.

Monoaminoxidaza catalizează dezaminarea oxidativă a monoaminelor în aldehide,  $\text{NH}_3$  și  $\text{H}_2\text{O}_2$  :

$$\text{R-CH}_2\text{-NH}_2 + \text{O}_2 + \text{H}_2\text{O} \longrightarrow \text{R}-\overset{\text{H}}{\underset{|}{\text{C}}}\text{=O} + \text{NH}_3 + \text{H}_2\text{O}_2$$

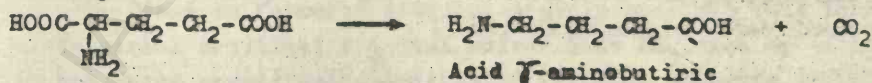
Oxidarea diaminelor, sub influența diaminoxidazei, conduce la formarea aminealdehidelor,  $\text{NH}_3$  și  $\text{H}_2\text{O}_2$  :



Aldehidele rezultate se pot oxida mai departe în acizii corespunzători.  $\text{H}_2\text{O}_2$  este descompusă de catalază sau peroxidază.

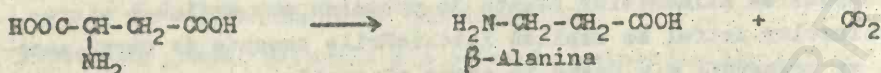
Aminoxidazele îndeplinesc o importantă funcție de detoxifiere în organismele vii, unde sînt la fel de răspindite ca și decarboxilazele aminoacizilor.

Decarboxilarea aminoacizilor poate să conducă și la alți produși decît aminele. Astfel prin decarboxilarea acizilor monoaminodicarboxilici se formează acizii monoaminomonocarboxilici corespunzători. În urma decarboxilării acidului glutamic, catalizată de glutamat-decarboxilază, rezultă acidul  $\gamma$ -aminebutiric (mediator al inhibiției în sistemul nervos central) :



Aspartat-decarboxilaza transformă acidul aspartic în  $\beta$ -alanină (component al coenzimei A) :





#### 10.2.4. Produsii finali ai metabolismului aminoacizilor

Metabolizarea aminoacizilor conduce în final la apă,  $\text{CO}_2$  și  $\text{NH}_3$ . Apa participă la procesele metabolice,  $\text{CO}_2$  se elimină din organism fără nici o greutate și  $\text{NH}_3$  este convertit în compuși azotați netoxici.

##### 10.2.4.1. Metabolismul amoniacului

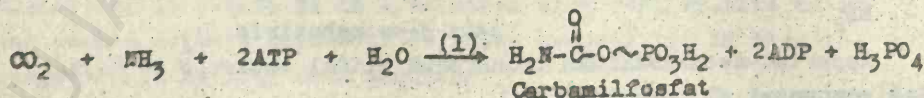
$\text{NH}_3$  liber, chiar în concentrație mică, este deosebit de toxic pentru animale și plante. Organismele vii posedă diferite mecanisme de neutralizare și îndepărtare a  $\text{NH}_3$  apărut în reacțiile biochimice.

Nevertebratele acvatice inferioare elimină  $\text{NH}_3$  direct în mediul înconjurător. Nevertebratele terestre, păsările și reptilele transformă  $\text{NH}_3$  în acid uric. Mamiferelor, peștii maritimi cartilaginosi și amfibienii convertesc  $\text{NH}_3$  în uree și parțial în alantoină și acid uric. Aceste trei grupuri de organisme se numesc amoniotelice, uricotelice și ureotelice.

În plante  $\text{NH}_3$  se fixează și se acumulează sub forma amidelor acizilor glutamic și aspartic, sărurilor de amoniu ale acizilor organici, de asemenea, sub formă de uree, citrulină, arginină, alantoină și acid alantoic.

10.2.4.1.1. Formarea ureei. Sinteza ureei în organismul omului și animalelor ureotelice se realizează predominant în ficat, printr-o succesiune complexă de reacții biochimice, numită ciclul ureogenetic sau ciclul ornitinei care a fost propus de H. Krebs și K. Henseleit în 1932.

Prima reacție a ciclului ureogenetic este formarea carbamilfosfatului. La animalele ureotelice carbamilfosfatul se sintetizează din  $\text{NH}_3$ ,  $\text{CO}_2$ , ATP și  $\text{H}_2\text{O}$  într-o reacție complexă, catalizată de carbamilfosfat-sintază (reacția 1) :



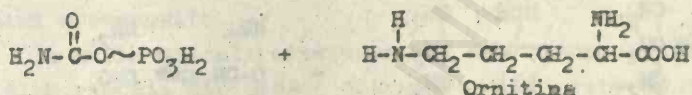
O particularitate deosebită a acestei enzime constă în aceea că

ea necesită drept cofactori acidul N-acetilglutamic și  $Mg^{2+}$ . Consumarea a 2 ATP face această sinteză a carbamilfosfatului practic ireversibilă. La microorganisme sinteza carbamilfosfatului decurge sub acțiunea carbat-kinazei :

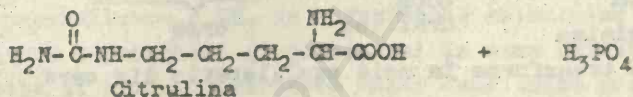


După date mai noi carbat-kinaza acționează în direcție opusă, asigurând sinteza ATP la bacteriile care descompun arginina. În ciuperci și plantele superioare prima etapă a ciclului ureogenetic, de asemenea, este realizată de carbamilfosfat-sintază, dar în prezența  $HCO_3^-$  și L-glutaminei, a cărei grupă amidică furnizează N pentru sinteza carbamilfosfatului.

În a doua etapă a ciclului ureogenetic restul carbamil este transferat de la carbamilfosfat la ornitină, rezultând citrulina (reacția 2).



↓ (2)

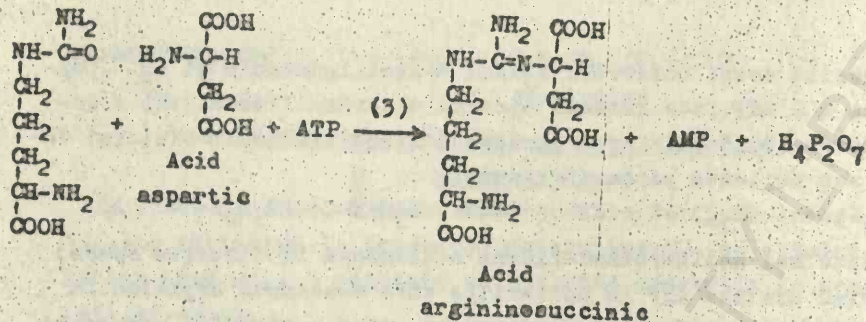


Reacția (2) este catalizată de ornitin-carbamil-transferază care a fost descoperită în ficatul și intestinul animalelor ureotelice, în plante, drojdii și unele microorganisme. Enzima lipsește din organismul păsărilor.

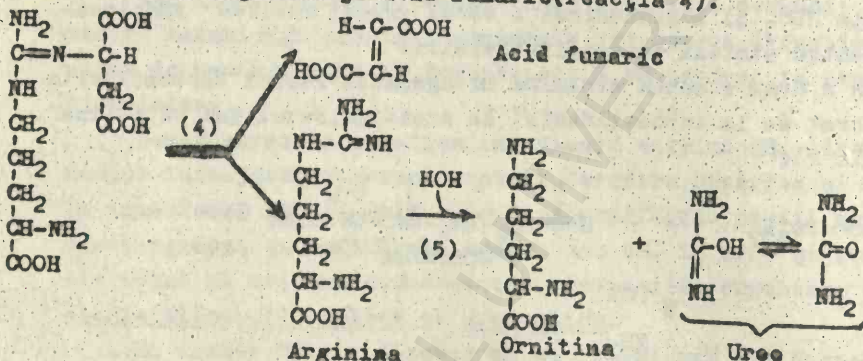
În etapa următoare, citrulina se condensează cu acidul aspartic, reacția având loc cu un consum însemnat de energie care se obține prin clivajul ATP în AMP și pirofosfat. Această reacție, catalizată de argininsuccinat-sintetază, în prezența  $Mg^{2+}$ , conduce la acidul argininesuccinic (reacția 3).

Odată cu formarea acidului argininesuccinic este introdusă în ciclul ornitinei o a doua moleculă de  $NH_3$ , însă nu ca atare, ci sub forma grupei amine aparținând acidului aspartic. Azotul aminic din molecula acidului aspartic provine tot din  $NH_3$  rezultat prin dezaminarea amineacizilor. Acidul aspartic se formează pe calea aminării sau transaminării acidului oxalilacetic.





Mai departe argininosuccinat-liaza scindează acidul argininosuccinic în arginină și acid fumaric (reacția 4).



Acidul fumaric se poate transforma în acid oxalilacetic din care se regenerează acidul aspartic necesar în ciclul ureogenetic.

Ultima etapă a ciclului ureogenetic cuprinde hidroliza argininei în ornitină și uree, sub acțiunea arginazei (reacția 5). Această enzimă se găsește în cantitate mare în ficat și în proporții mai reduse în creier și rinichi. Ea este activată de  $\text{Mg}^{2+}$ ,  $\text{Ca}^{2+}$  și alți cationi bivalenți.

Reacția de descompunere a argininei în uree și ornitină încheie ciclul ureogenetic. Ornitina, care joacă rolul de transportor al atomilor de C și N din molecula ureei, poate să reacționeze cu o nouă moleculă de carbamilfosfat și toate reacțiile indicate mai sus se repetă. Deci formarea ureei este un proces ciclic. Primele două reacții ale ciclului ureogenetic se desfășoară în mitocondrie, iar următoarele trei reacții conducând la uree, au loc în citosol.





ginei și glutaminei se realizează sub influența asparaginazei și respectiv glutaminazei.

#### 10.2.4.2. Metabolismul radicalului hidrocarbenat al amineacizilor

Strategia degradării amineacizilor prevede formarea de intermediari metabolici majeri care pot fi convertiți în alte substanțe sau pot fi oxidați la  $\text{CO}_2$  și  $\text{H}_2\text{O}$  cu eliberarea de energie. Scheletele hidrocarbenate ale diferiților amineacizi sunt catabolizate numai în 7 metaboliți: piruvat, acetil-CoA, acetilacetyl-CoA,  $\alpha$ -cetoglutarat, succinil-CoA, fumarat și oxalilacetat. Acesta este un alt exemplu al remarcabilei economii specifice transferărilor metabolice.

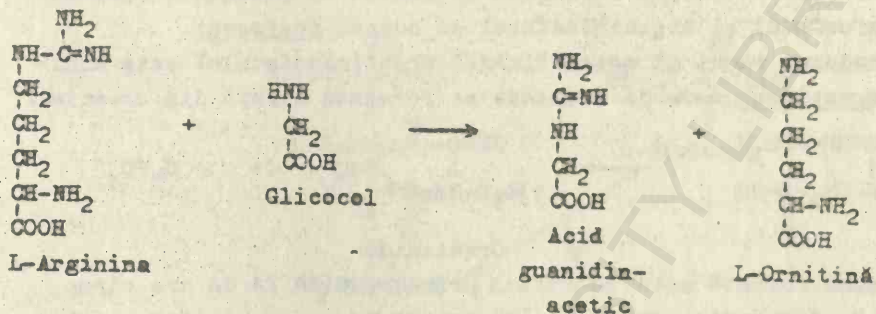
Amineacizii care sunt degradați la acetyl-CoA și acetylacetyl-CoA se numesc cetogenici, întrucât ei dau naștere la corpi cetonici. Amineacizii care sunt catabolizați în piruvat,  $\alpha$ -cetoglutarat, succinil-CoA, fumarat și oxalilacetat poartă numele de amineacizi glucogenici, deoarece din acești compuși se sintetizează glucoza. Din cei 20 de amineacizi numai leucina este tipic cetogenică. Izoleucina, lizina, fenilalanina, tirozina și triptofanul sunt atât cetogenici cât și glucogenici. Ca amineacizi glucogenici tipici avem alanina, acidul aspartic și acidul glutamic.

#### 10.2.5. Catabolismul specific al unor amineacizi

Pe lângă transformările biochimice generale, comune pentru toți amineacizii, ei participă, de asemenea, la procese metabolice specifice, condiționate de structura chimică și rolul lor biologic.

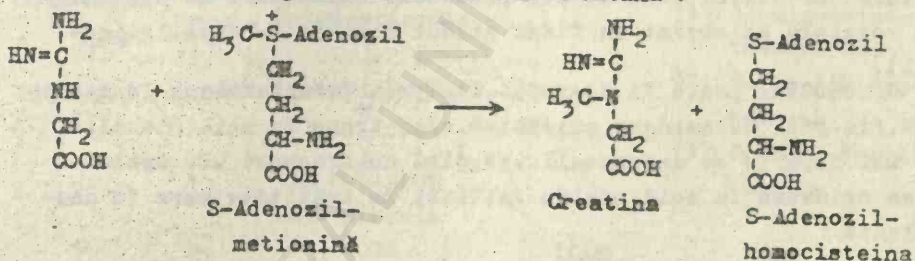
Catabolismul glicocolului (glicinei) se corelează cu biosinteza glucidelor, porfirinelor, bazelor purinice, glutatationului, serinei, creatinei și detoxifierea organismului animal.

În organismul uman și animal creatina se sintetizează din glicocol, arginină și metionină, printr-un proces bifazic. Prima etapă cuprinde transaminarea (transguanidarea) grupei amidinice (guanidinice) de pe arginină pe glicocol. În urma acestui transfer catalizat de glicin-amidino-transferază rezultă acidul guanidin-acetic (gliceciamina):

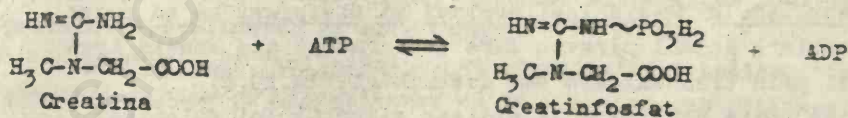


Formarea gliceciaminei decurge activ în rinichi.

În etapa a doua are loc transferul grupei metil de la S-adenozilmetionină (metionina activă) la acidul guanidinaetic, sub acțiunea guanidinaetic-metiltransferazei. Ca produs de reacție se obține acidul metilguanidinaetic sau creatina :



Această etapă se desfășoară în ficat și rinichi. Creatina sintetizată în aceste organe este transportată de sânge în alte țesuturi creier, mușchi scheletici, miocard etc. În celulele animale creatina participă la transferul grupelor fosfat macroergice pe calea fosforilării ei cu ajutorul ATP în reacția reversibilă, catalizată de creatin-kinază :

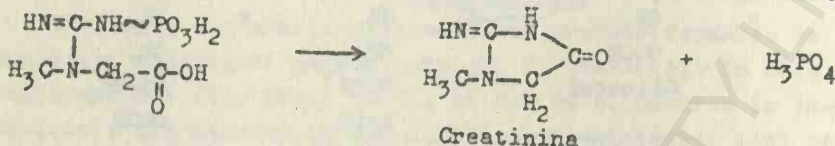


Creatinfosfatul, care se formează și se acumulează în mușchiul în repaus, constituie un „tampon” de grupe fosfat cu potențial energetic ridicat pentru contracția musculară. Acțiunea reversibilă a creatin-kinazei asigură transferul restului fosfat de la creatinfosfat la ADP imediat ce ultimul se formează în urma scindării ATP în contracția musculară. Unele nevertebrate utilizează arginin-



fosfatul pentru a stoca radicalii de fosfat cu potențial ridicat. Creatinfosfatul și arginininfosfatul se numesc fosfageni.

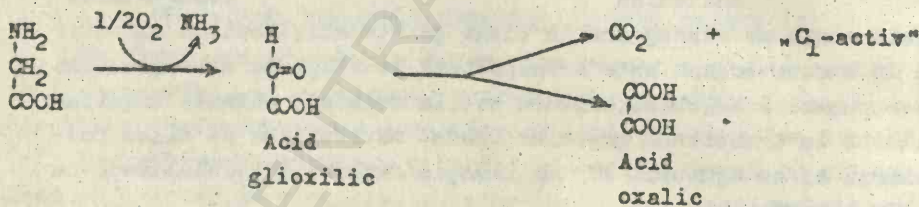
Produsul final al metabolizării creatinfosfatului este anhidrida creatinina, care de asemenea se formează direct din creatină:



Creatinina formată este excretată prin urină (în 24 de ore circa 1,5 g). În distrofia musculară progresivă la om se elimină creatina în cantitate mare, datorită incapacității mușchiului de a o fixa.

Glicocolul deține un rol important în detoxifierea organismului uman de unele substanțe nocive. Astfel, prin condensarea glicocolului cu acidul benzoic din produsele alimentare de proveniență vegetală se obține în ficat acidul hipuric (N-benzoilglicocolul).

Glicocolul poate fi degradat, fie prin decarboxilare la metilamină, fie prin dezaminare oxidativă, când trece în acid gloxilic, care mai departe se decarboxilează, dând un fragment „C<sub>1</sub>-activ” sau se oxidează în acid oxalic întâlnit în cantitate mare în unele plante :



Catabolismele α-alaninei, serinei și cisteinei au ca punct de intersectare acidul piruvic care se formează din acești trei aminoacizi prin transaminare sau dezaminare (fig. 10.8).

Serina poate participa la sinteza glicocolului, colaminei, fosfatidilserinei și fosfoproteinelor.

O cale importantă de catabolizare a cisteinei la animale este oxidarea ei în acid cisteinsulfonic, care poate fi oxidat mai departe în acid cisteic. Prin decarboxilarea ultimului compus rezultă taurina (ecuația 10.7).

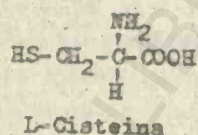
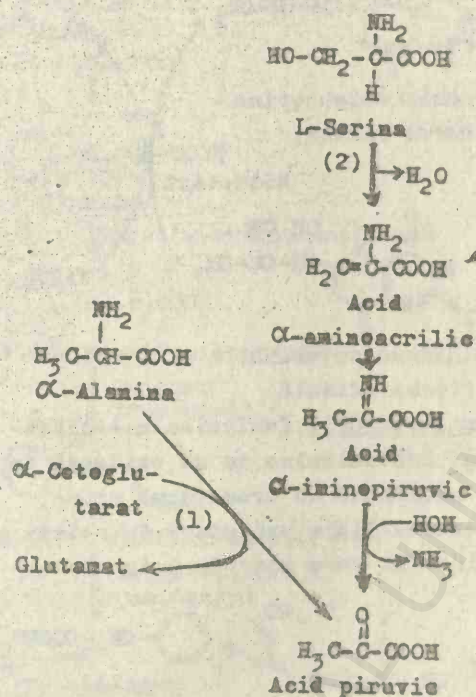
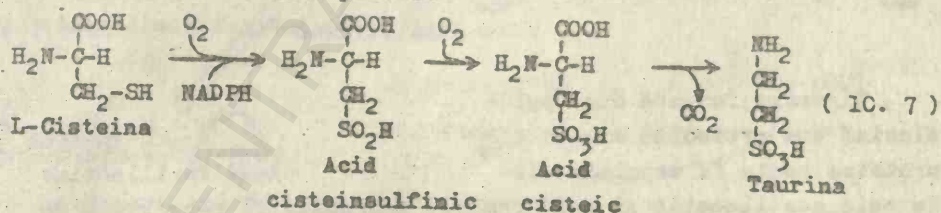


Fig.10.8. Conversia alfa-alaninei, serinei și cisteinei în acid piruvic.

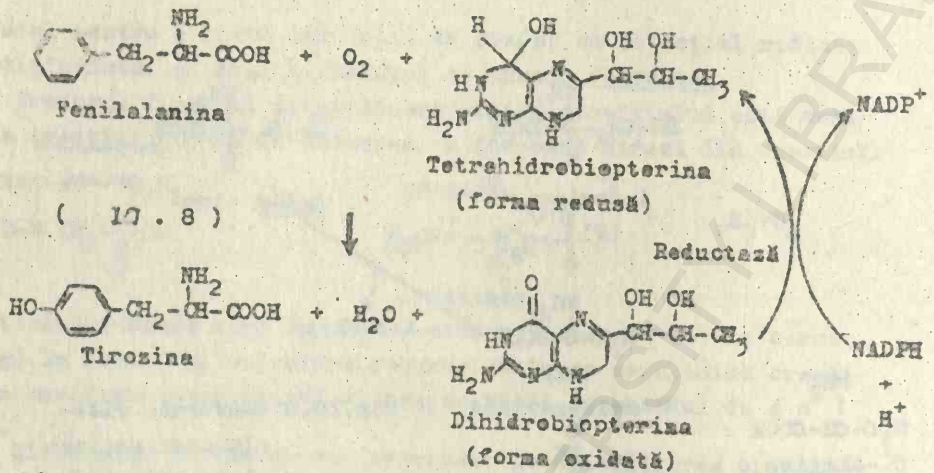
- (1): Alanin-amino-transferaza;  
 (2): Serin-dehidrataza și  
 (3): Cistein-desulfhidraza



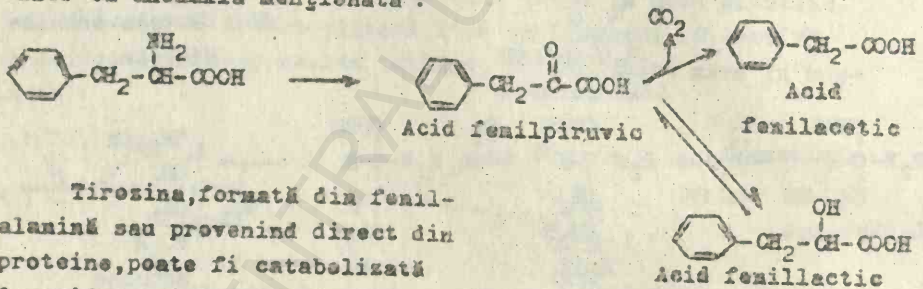
Taurina participă la biosinteza acizilor biliari conjugați și probabil îndeplinește și alte reluri.

Catabolismul fenilalaninei și tirozinei. Catabolismul fenilalaninei începe cu hidroxilarea ei în tirozină sub acțiunea fenilalanin-4-hidroxilazei, enzimă numită și monooxigenază sau oxigenază cu funcție mixtă, întrucât un atom din  $\text{O}_2$  apare în produsul de reacție și altul în  $\text{H}_2\text{O}$  (ecuația 10.8).

Reacția catalizată de fenilalanin-4-hidroxilază este ireversibilă, ceea ce explică de ce tirozina nu poate înlocui fenilalanina în alimentație. În anomalia metabolică congenitală, numită



oligofrenie fenilpiruvică sau fenilketonurie, fenilalanin-4-hidro-  
xilaza are o activitate scăzută și fenilalanina nu se oxidează în  
tirozină. Excesul de fenilalanină neoxidată se transformă prin  
transaminare sau dezaminare și decarboxilare oxidativă în acizii  
fenilpiruvic, fenilactic și fenilacetic care apar în urina bolna-  
vilor cu anomalia menționată :

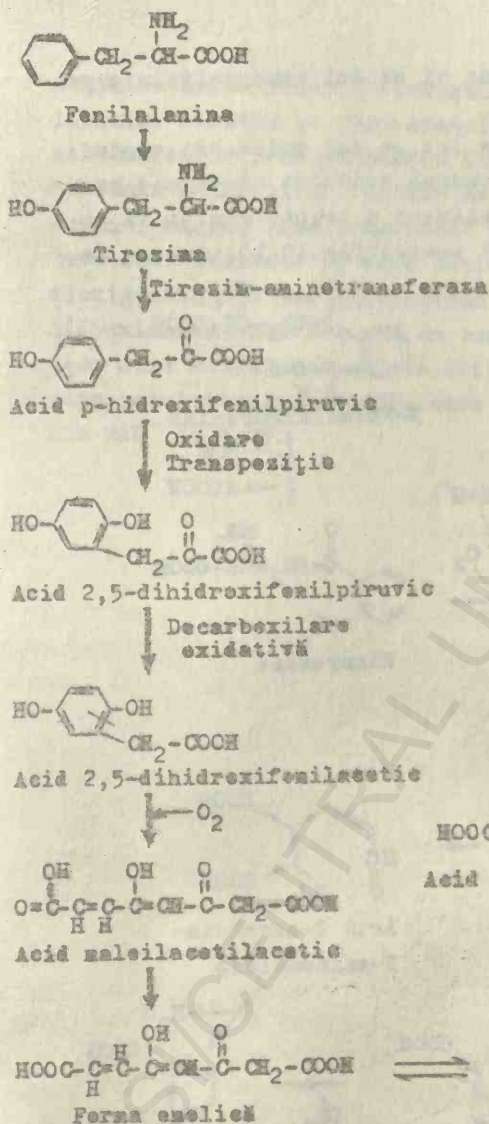


Tirozina, formată din fenil-  
alanină sau provenind direct din  
proteine, poate fi catabolizată  
în acid acetilacetic și acid fumaric sau poate fi convertită în  
unii hormoni și pigmenți melanici.

Catabolizarea tirozinei începe cu o reacție de transaminare  
care conduce la acidul p-hidroxifenilpiruvic (fig. 10.9). Acest α-  
cetonacid se oxidează sub acțiunea unei dioxigenaze în acid 2,5-  
dihidroxifenilpiruvic care se decarboxilează oxidativ dînd acidul  
2,5-dihidroxifenilacetic sau acidul homogentizinic.

În mod normal, acidul homogentizinic este oxidat sub acțiunea  
homogentizinat-oxidazei, rezultînd acidul 4-maleilacetilacetic.



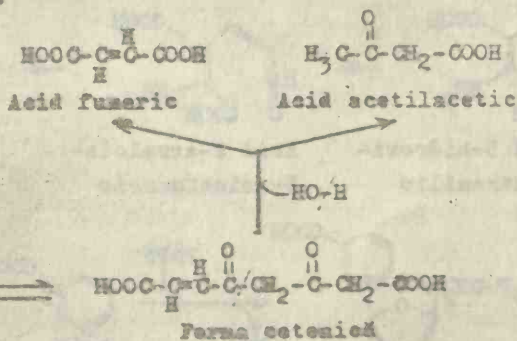


Ultimul derivat este apoi izomerizat în acid 4-fumarilacetic care în final se hidrolizează cu formarea acidului acetic și acidului fumaric.

Scindarea fenilalaninei și tirozinei în acizii acetic și fumaric dovedește că acești doi aminoacizi sînt ceto-genii și respectiv gluco-formatori.

În anomalia metabolică congenitală, cunoscută sub numele de alcapton-

Fig.10.9. Degradarea fenilalaninei și tirozinei în acid acetic și acid fumaric.



Acid fumarilacetic

uric, lipsește homogentizinat-oxidază și acidul homogentizinic se acumulează fiind excretat în urină.

Catabolismul triptofanului are loc pe mai multe căi conducând la diferiți produși finali. Formarea acidului nicotinic reprezintă calea principală de catabolizare a triptofanului în organismele animale și vegetale. Acest proces (fig. 10.10) începe cu

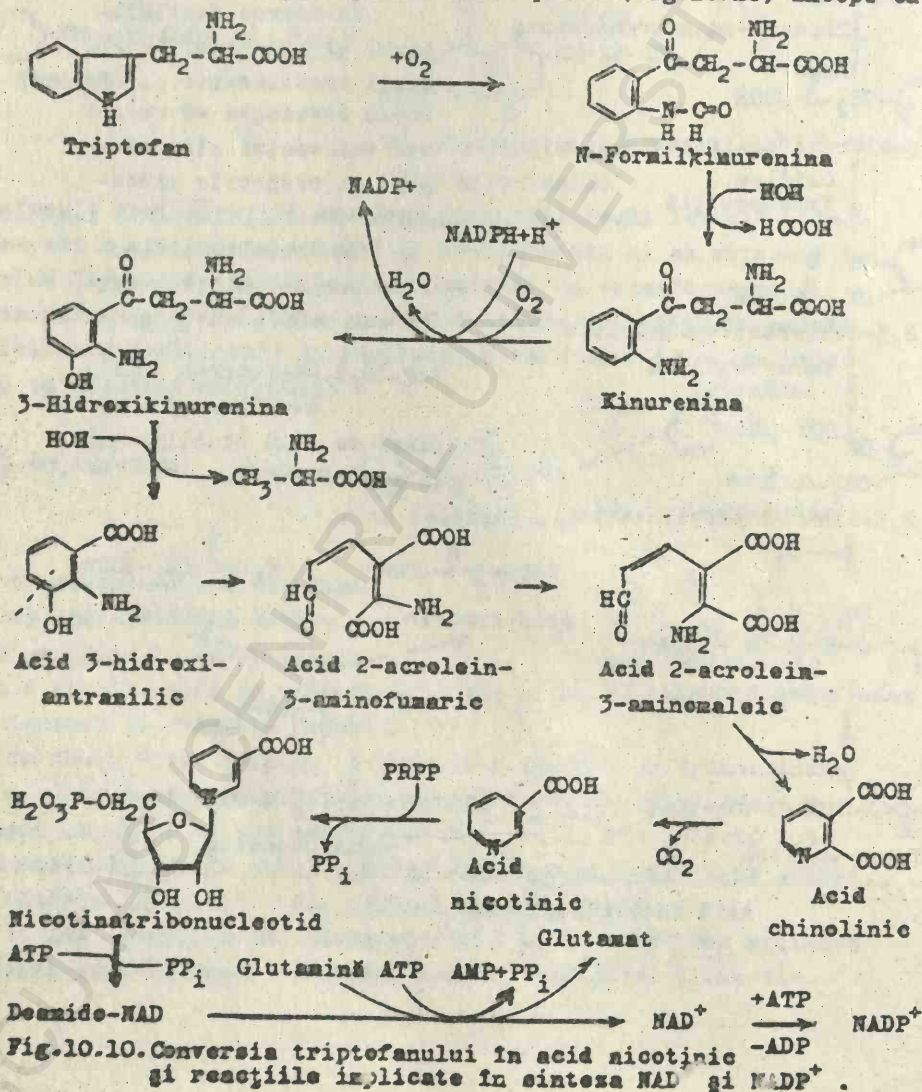


Fig. 10.10. Conversia triptofanului în acid nicotinic și reacțiile implicate în sinteza NAD și NADP<sup>+</sup>.

acțiunea triptofan-2,3-dioxigenazei (triptofanpirelazei) asupra inelului pirelic al triptofanului pe care îl transformă în N-formilkinurenină. Prin scindarea hidrolitică a acidului formic din molecula N-formilkinureninei se obține kinurenina. Enzima L-kinurenin-3-hidroxilaza transformă kinurenina în 3-hidroxikinurenină care este scindată în acid 3-hidroxiantranilic. Sub acțiunea unei dioxigenaze are loc deschiderea inelului benzenic al acidului 3-hidroxiantranilic. Rezultă un compus nesaturat care se ciclizează uger dînd acidul chinelinic. Ultimul este decarboxilat la acid nicotinic (vitamină PP) din care se sintetizează în organismul vin  $\text{NAD}^+$  și  $\text{NADP}^+$ .



## 11. METABOLISMUL PROTEINELOR SIMPLE

Metabolismul proteinelor ocupă un loc central între multiplele procese biochimice care se află la baza vieții. De aceea anabolismul și catabolismul proteinelor au o importanță excepțională pentru activitatea și funcționalitatea organismelor vii, condiționând într-un grad determinat însuși fenomenul vieții.

### 11.1. CATABOLISMUL PROTEINELOR

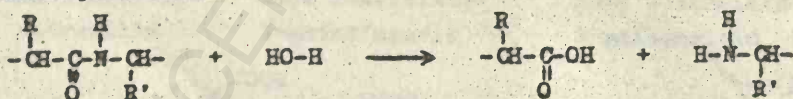
Omul și animalele sunt dependente de un aport permanent de proteine de proveniență animală și vegetală. Organismul animal utilizează nu proteinele primite cu hrana, ci produsele lor de scindare. Hidroliza proteinelor are loc, de asemenea, în plante și microorganisme.

#### 11.1.1. Hidroliza enzimatică a proteinelor

Hidroliza proteinelor (proteoliza) în organismul viu este un proces enzimatic ce poate conduce la peptide sau amineacizi.

Scindarea hidrolitică a legăturilor peptidice în proteine și peptide este catalizată de enzimele specifice numite enzime proteolitice, proteaze sau peptid-hidrolaze. Ele se subîmpart în proteaze sau peptid-peptidohidrolaze, aminopeptidaze, carboxipeptidaze și dipeptidaze.

Reacția generală catalizată de peptid-hidrolaze poate fi exprimată prin schema:



În urma acțiunii peptid-hidrolazelor asupra proteinelor se formează inițial diferite peptide, apoi un amestec de amineacizi liberi. Aceștia sunt produsele finale ai hidrolizei enzimatică a proteinelor.

Peptid-hidrolazele se găsesc în toate organismele vii. Aceste enzime îndeplinesc o serie de funcții specifice deosebit de importante.

Astfel, peptid-hidrelazele din tractul gastro-intestinal au rol în digestia proteinelor din hrană.

La nivelul stomacului sînt secretate pepsina, renina etc.

Pepsina se întîlneste în stomacul tuturor vertebratelor, unde se sintetizează sub forma zimogenului numit pepsinogen. Această proteină lipsită de activitate enzimatică trece în pepsină, sub acțiunea ionilor de hidrogen. Pepsina formată catalizează mai departe activarea pepsinogenului, deci procesul este autocatalitic. Transformarea pepsinogenului ( $M=42,600\text{ D}$ ) în pepsină ( $M=34,500\text{ D}$ ) este însoțită de scurtarea lanțului polipeptidic de la capătul N-terminal, dovedită de diferența între masele lor moleculare. Pe baza aceasta se consideră că activarea pepsinogenului aparține tipului de reacții de proteoliză limitată.

Intrucît pH sucului gastric este 1 - 2, pepsina posedă o stabilitate deosebit de mare în mediu acid. Ea manifestă acțiune catalitică maximă la pH de 1,8 și se inactivează la pH mai mare de 5.

Pepsina are o largă specificitate și hidrelizează în proteine mai ales legăturile peptidice la care participă grupa amonică a amineacizilor aromatici (fenilalanină și tirezină), formînd peptide mai mici și o cantitate mică de amineacizi liberi.

Renina (ferment de cheag, chimozină) există în stomacul animalelor rumegătoare tinere și, probabil, al copiilor sugari. Este secretată sub formă de prorenină care la pH 5 trece în forma activă. Are pH optim în jur de 3,5. Necesită  $\text{Ca}^{2+}$  și are ca substrat caseina din lapte pe care o precipită sub formă de caseinat de calciu.

Proteinele și peptidele de diferite mărimi din stomac ajung în intestinul subțire unde suferă acțiunea tripsinei, chimotripsinei și carboxipeptidazei care sînt sintetizate în pancreas.

Tripsina este secretată de pancreasul exocrin sub forma zimogenului numit tripsinogen. Activarea tripsinogenului este inițiată de enzima enterokinaza (enteropeptidaza) din sucul intestinal, iar mai departe procesul se desfășoară datorită tripsinei, pe calea ruperii legăturii peptidice între Lys 6 și Ile 7 cu eliberarea unei hexapeptide de la capătul N-terminal. Activarea tripsinogenului necesită ionii de calciu.



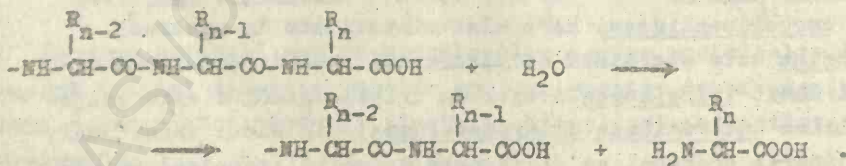
Tripsina are pH optim de activitate cuprins între 7 și 9. Ea hidrolizează cu viteză maximă legăturile peptidice, amidice și esterice, la formarea cărora participă grupa  $-COOH$  a argininei și lizinei.

Chimotripsina este sintetizată de celulele pancreasului exocrin sub formă inactivă de chimotripsinogen. Conversia chimotripsinogenului în chimotripsină este realizată de tripsină și chimotripsina rezultată deja.

Chimotripsina hidrolizează cu viteza cea mai mare, la  $pH=8-9$ , legăturile date de grupele carboxilice ale aminoacizilor ciclici (fenilalanină, tirozină, triptofan), de asemenea, legăturile peptidice la care participă leucina și metionina. Hidroliza substratelor sub acțiunea chimotripsinei implică formarea enzimei acilate ca produs intermediar de reacție.

Deoarece pepsina, tripsina și chimotripsina acționează asupra legăturilor peptidice din interiorul catenelor polipeptidice ale moleculelor de substrat, ele se numesc endopeptidaze (proteineaze). Peptid-hidrolazele care scindează resturile de aminoacizi de la extremitățile catenei polipeptidice sau oligopeptidice se numesc exopeptidaze. Aparțin exopeptidazelor carboxipeptidazele, aminopeptidazele, dipeptidazele.

Carboxipeptidazele sînt sintetizate de pancreas sub formă inactivă de procarboxipeptidaze. În intestinul subțire tripsina activează aceste zimogene, transformîndu-le în carboxipeptidazele A și B care sînt metaloenzime conținînd cîte un atom de zinc ca grupare prestetică. Ele scindează resturile de aminoacizi C-terminali în moleculele proteinelor și peptidelor:

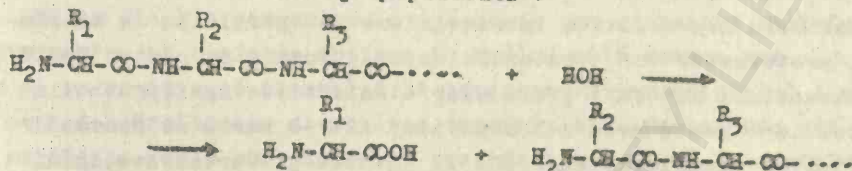


Carboxipeptidaza A eliberează cu viteza cea mai mare aminoacizii cu catene laterale aromatice sau alifatiche mai lungi, iar carboxipeptidaza B catalizează preferențial hidroliza resturilor de lizină și arginină.

Mucoasa intestinului subțire secretă o serie de aminopepti-



daze care hidrolizează resturile de aminoacizi N-terminali din moleculele proteinelor și peptidelor :



Amineptidazele se deosebesc după specificitatea de substrat și alte proprietăți. Deosebit de bine studiată este leucil-amineptidaza din intestinul subțire care atacă substratele conținând leucina în poziția N-terminală. Enzima nativă conține Zn în molecula sa. Îndepărtarea Zn sau înlocuirea lui cu Cd duce la pierderea activității leucilamineptidazei. Are pH optim între 8 și 9.

Aminotripeptidaza se găsește în intestin, plămâni, rinichi, mușchi, sînge etc. Ea acționează selectiv asupra tripeptidelor alcătuite din L-aminoacizi neutri, scindînd aminoacidul N-terminal.

Dipeptidazele sau dipeptid-hidrolazele catalizează hidroliza diferitelor dipeptide în aminoacizi liberi, desăvîrșind astfel hidroliza proteinelor. Aceste enzime sînt prezente în intestin și alte țesuturi. Dipeptidazele manifestă specificitate în funcție de aminoacizii constituenți ai substratelor.

..... În intestinul subțire se întîlnește și enteropeptidaza (enterokinaza) care catalizează activarea tripsinogenului în tripsină.

Aminoacizii rezultați prin hidroliza proteinelor sînt absorbiți la nivelul peretelui intestinal și transportați de sînge spre diferite organe și țesuturi ale organismului animal, în special spre ficat, apoi mușchi etc.

Enzimele proteolitice din țesuturile animale. În afară de enzimele proteolitice ale aparatului digestiv există și peptid-hidrolaze localizate intracelular în diferite țesuturi animale. Aceste enzime, denumite catepsine, acționează la pH slab acid. Se cunosc cinci tipuri de catepsine notate A, B, C, D și E. Ele se deosebesc una de alta după specificitatea de substrat, pH optim etc.

Un grup deosebit de proteinaze intracelulare cu pH optim în domeniul alcalin îl alcătuiesc kininogeninele (kallikreinele) din

glandele salivare și pancreas, renina din rinichi, angiotensinazele din plasma sanguină și alte țesuturi. Aceste enzime sînt implicate în eliberarea unor peptide hormonale din precursorii lor.

Enzimele proteolitice intracelulare pot participa în catabolismul proteinelor din țesuturile animale, furnizînd peste 30-50% din amineacizii necesari proceselor biosintetice. Apoi, proteoliza intracelulară poate avea rol important într-o serie de procese specifice, de exemplu, metamorfoza la insecte și vertebrate, imunitatea naturală, formarea și scindarea substanțelor fiziologic active (formarea tiroxinei și 3,5,3'-triiodotireoninei din tiroglobulină, sinteza insulinei din preinsulină etc.).

Plasma și elementele figurate ale sîngelui conțin o gamă complexă de enzime proteolitice a căror acțiune coordonată se află la baza unor importante procese fiziologice ca, de exemplu, coagularea sîngelui, prevenirea și liza trombelor în vasele sanguine, formarea și scindarea peptidelor biologic active, fagocitoza etc.

Între enzimele proteolitice din sînge menționăm următoarele:

Trombina realizează conversia fibrinogenului în fibrină.

Trombina se găsește în plasma sanguină sub forma zimogenului numit pretrombină.

Plasmina (fibrinolizina) este unul din componenții principali ai sistemului de anticoagulare.

#### Enzimele proteolitice ale plantelor și microorganismelor

Plantele conțin peptid-hidrolaze atât în organele vegetative (frunze, tulpini, rădăcini) cît și în fructe sau semințe. În semințele aflate în starea de germinare, scindarea proteinelor de rezervă ale endospermului sau cotiledonelor are loc cu deosebită intensitate și conduce la formarea amineacizilor și altor substanțe azotate micromoleculare din care se sintetizează proteinele embrionului în dezvoltare. Proteoliza se observă și în procesul de îmbătrînire a plantelor cînd se scindează proteinele organelor vegetative, amineacizii rezultați migrînd în organele de reproducere unde decurge intens biosinteza proteică.

Multe din proteinazele vegetale sînt enzime tielice, conți-

fiind în centrul lor activ o grupă -SH. Ca exemple de proteinaze vegetale tiolice avem bromelina din ananas, ficina din latexul de ficus, papaina din Carica papaya etc.

Multe din microorganismele cunoscute pot sintetiza peptid-hidrelaze cu pH optim de acțiune în mediul acid, neutru sau alcalin și cu rezistență deosebită la temperatură (termotabile). Lista peptid-hidrelazelor microbiene cuprinde atât proteinaze cît și peptidaze. Unele proteinaze au specificitate unică. De exemplu: keratinaza, colagenaza etc.

Funcția cea mai evidentă a peptid-hidrelazelor sintetizate de microorganisme constă în hidroliza proteinelor din mediul înconjurător, cu formarea de predugi capabili să pătrundă ușor în celula microbiană. Probabil, majoritatea proteinazelor microorganismelor funcționează ca enzime extracelulare, fiind eliminate în mediul de cultură, iar peptidazele în cele mai multe cazuri sînt enzime intracelulare.



## 12. METABOLISMUL PROTEINELOR COMPLEXE

Pe lângă proteinele simple(holoproteine) în organismele vii se află proteinele complexe sau conjugate(heteroproteinele) care conțin în compoziția lor un component neproteinic numit grupare prostetică. Metabolismul proteinelor complexe se deosebește de metabolismul proteinelor simple prin acele transformări care sînt caracteristice grupării prostetice.

### 12.1. METABOLISMUL NUCLEOPROTEINELOR

Transformările biochimice ale nucleoproteinelor încep cu scindarea acidului nucleic de componentul proteinic. În tubul digestiv descompunerea nucleoproteinelor în proteină și acid nucleic are loc sub acțiunea enzimelor proteolitice(pepsină, tripsină etc.). Proteina separată din nucleoproteine suferă aceleași transformări ca și proteinele simple. Descompunerea acizilor nucleici este catalizată de enzime specifice.

#### 12.1.1. CATABOLISMUL ACIZILOR NUCLEICI

##### 12.1.1.1. Hidroliza enzimatică a acizilor nucleici.

Legăturile internucleotidice 3',5'-fosfodiesterice în acizii nucleici sînt scindate, fără eliberarea  $H_3PO_4$ , sub acțiunea hidrolazelor numite nucleaze. Ele scindează legăturile fosfodiesterice între fosfor și oxigen :



Prin ruperea legăturilor fosfodiesterice se pot forma produși fosforilați la capătul 3' sau la capătul 5'.

După specificitatea față de acizii nucleici se disting ribonucleaze(RNaze) care hidrolizează ARN, deoxiribonucleaze(DNaze) care descompun ADN și nucleaze fără specificitate în raport cu pentoza din polinucleotide.

Se cunosc endonucleaze și exonucleaze(M. Laskowski, 1961).

Exonucleazele scindează atât poliribonucleotidele cît și polideoxiribonucleotidele prin îndepărtarea succesivă a mononucleotidelor de la unul din capetele catenei polinucleotidice. Exonucleazele pot manifesta o specificitate înaltă după capaci-

tatea lor de a ataca polinucleotidele mono- sau bi-catenare.

În ţesuturile animale, în plante şi microorganisme au fost descoperite variate tipuri de ribonucleaze, aparţinînd endo- sau exo-nucleazelor (tabelul 12.1). Ribonucleazele îndeplinesc în orga-

Tabelul 12.1. Unele ribonucleaze din diferite surse

Denumirea	Tipul	Substratul	Cofactor	Produsi de scindare
RNaza I	Endonuclează	ARN mono-catenar	-	3'-Mono-nucleotide
RNaza II	Exo-nuclează	ARN mono-catenar	$K^+, Mg^{2+}$	5'-Mononucleotide şi oligonucleotide
RNaza III	Endo-nuclează	ARN bi-catenar	$K^+, Mg^{2+}$	Oligonucleotide 3'-fosforilate (10-25 perechi de nucleotide)
RNaza IV	Endo-nuclează	RL7-ARN	-	Două fragmente specifice
RNaza P	Endo-nuclează (specifică)	Precursorul ARN <sub>t</sub>	$Mg^{2+}, Mn^{2+}, K^+, NH_4^+$	ARN <sub>t</sub> şi fragmente
RNaza H	Endo-nuclează	Catena ARN în hibridul ADN-ARN	$K^+, Mg^{2+}$	Oligonucleotide 5'-fosforilate
Oligo-RNaza	Exo-nuclează	Oligeribonucleotide scurte	$Mn^{2+}$	5'-Mononucleotide
Polinucleotid-fosforilaza	Exo-nuclează (3'→5')	ARN mono-catenar	$Mg^{2+}$	5'-Nucleozid difosfaţi

nismul viu diverse funcţii. Astfel ribonucleaza pancreatică (RNaza I din pancreasul de bovine) are pH optim de acţiune 7,7 şi descompune ARN din hrană. RNaza I se întîlnesc în toate celulele vii şi hidrolizează surplusul de ARN pînă la 3'-mononucleotide. RNazele II, III, IV, P şi H, existente în unele ţesuturi animale, E. coli etc., catalizează scindarea posttranscripţională a precursorilor ARNm, ARNr şi ARNr în formele funcţionale corespunzătoare.

Multe RNaze sînt capabile să recunoască secvenţe nucleotidi-

ce strict determinate și să taie punțile fosfodiesterice numai în aceste locuri.

Cele mai cunoscute endodeoxiribonucleaze sînt DNaza I și DNaza II.

DNaza I (DNaza pancreatică) manifestă o activitate optimă la pH neutru (7-8) și necesită ioni  $Mg^{2+}$ ,  $Mn^{2+}$ ,  $Co^{2+}$  ca activatori. DNaza II, conținută preponderent în splină și timus, posedă un pH optim cuprins între 4 și 5.

DNaza I clivează preferențial legăturile fosfodiesterice între nucleotidele purinice și pirimidinice din molecula ADN. Acționînd asupra legăturii dintre C-3' și fosfor, DNaza I fragmentează ADN în oligonucleotide avînd în poziția 5' restul de acid fosforic. DNaza II crestează punțile fosfodiesterice în ambele catene de ADN, eliberînd oligonucleotide avînd 5'-OH liber și un rest de acid fosforic în poziția 3'.

Între exonucleazele ADN specifice (fosfodiesteraze) se menționează următoarele.

Exonucleaza I din E. coli scindează ADN monocatenar de la capătul 3' cu formarea de deoxiribonucleozid-5'-monofosfați.

Exonucleaza III din E. coli hidrolizează ADN bicatenar de la capătul 3' cu eliberarea de 5'-mononucleotide.

Exonucleaza II sau exonucleaza legată cu ADN-polimeraza I din E. coli și exonucleaza IV, răspundătoare de scindarea exonucleazică a ADN în direcțiile 3'→5', respectiv 5'→3', joacă rol important în mecanismele replicării și reparării ADN.

O serie de exonucleaze se utilizează ca instrumente analitice pentru cercetarea ADN și ARN sau pentru obținerea de nucleozid-5'-monofosfați și nucleozid-3'-monofosfați.

Endonucleazele de restricție (restricțazele) reprezintă endodeoxiribonucleaze cu o înaltă specificitate de recunoaștere a substratului. Ele atacă ADN numai în câteva puncte (sau alături cu acestea) pentru care este caracteristică o secvență unică de nucleotide. Restrictazele intră în compoziția sistemului celular protector de restricție-modificație, din care cauză ele sînt capabile să scindeze ADN străin nemodificat (de exemplu, ADN viral) și nu acționează asupra ADN propriu, întrucît ultimul se deosebește prin caracterul modificației.



În prezent s-au izolat peste 350 de restrictaze din multe specii de bacterii, care descompun ADN în mai mult de 80 fragmente de lungime determinată cu secvențe specifice.

Denumirea restrictazelor se alcătuiește din numele prescurtate ale bacteriilor și sugelor, iar cifrele romane indică că din sursa respectivă s-au izolat mai multe enzime. În tabelul 12.2 se enumeră unele restrictaze, proveniența și specificitatea lor.

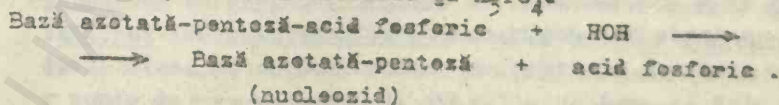
Tabelul 12.2. Unele restrictaze și specificitatea lor

Denumirea	Sursa	Specificitatea
Eco R I	E.coli	GAATTC
Eco R II	E.coli	$\downarrow$ CC( $\overset{A}{T}$ )GG
Hae I	Haemophilus aegypticus	( $\overset{A}{T}$ )GGCC( $\overset{T}{A}$ )
Hae II	" "	PuGGC $\downarrow$ Py
Hae III	" "	GG $\downarrow$ CC
Hha I	Haemophilus haemolyticus	GCC $\downarrow$ C
Hind III	Haemophilus influenzae	A $\downarrow$ AGCTT
Hipa I	Haemophilus parainfluenzae	GTT $\downarrow$ AAC
Hipa II	" "	G $\downarrow$ CGG
Mbo I	Moraxella bovis	$\downarrow$ GATC
Mne I	Moraxella nonliquefaciens	C $\downarrow$ GGG
Sma I	Serratia marascens	CCC $\downarrow$ GGG
BSVR I	Bacillus subtilis	GG $\downarrow$ CC

Restrictazele au largi utilizări în determinarea structurii primare a ADN, cartarea genetică a cromozomilor, construirea și clonarea moleculelor hibride de ADN (inginerie genetică) etc.

#### 12.1.1.2. Hidreliza enzimatică a nucleotidelor și nucleozidelor

Mononucleotidele, rezultate prin scindarea acizilor nucleici, sînt descompuse în nucleoside și  $H_2PO_4$ :

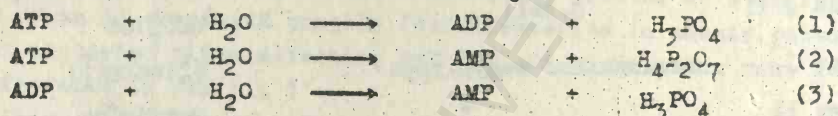


Acest proces poate fi catalizat de fosfomonoesteraze nespecifice sau de hidrelaze specifice. Aparțin primului tip fosfomonoesteraza

alcalină sau fosfataza alcalină cu pH optim în mediul alcalin și fosfomonoesteraza acidă sau fosfataza acidă care are pH optim în domeniul acid.

Între hidrelazele specifice care atacă mononucleotidele avem 5'-nucleotidaza care hidrolizează 5'-nucleotidela și 3'-nucleotidaza cu o largă specificitate față de 3'-nucleotide.

Scindarea nucleozidtrifosfaților și nucleoziddifosfaților în nucleozidmonofosfați este catalizată de enzime specifice. De exemplu, hidroliza ATP și ADP are loc pe calea reacțiilor catalizate de ATP-fosfohidrolază (ATP-ază) (reacția 1), ATP-pirefosfohidrolază (reacția 2) și nucleoziddifosfatază (reacția 3) :



Dinucleotidele ( $\text{NAD}^+$ , FAD etc.) sînt clivate la mononucleotide de către nucleotid-pirefosfatază.

Nucleozidele pot fi hidrolizate în baze azotate și pentoză sub influența nucleozidazelor, care pot rupe legătura N-glicozidică și la nivelul nucleotidelor. Nucleozidele pot fi descompuse și prin transferul restului de pentoză la acidul fosforic, obținându-se baza azotată și pentozefosfatul.

În diferite țesuturi animale au fost evidențiate fosfodiesteraze care hidrolizează legătura fosfodiestică în 3', 5'-nucleotidele ciclice cu formarea 5'-nucleotidelor corespunzătoare.

### 12.1.1.3. Catabolismul bazelor purinice și pirimidinice

Bazele purinice și pirimidinice, rezultate prin hidroliza nucleozidelor și nucleotidelor, pot participa la sinteza de noi nucleotide sau sînt catabolizate în continuare.

Catabolismul bazelor purinice începe cu dezaminarea lor hidrolitică, urmată de oxidarea produșilor de dezaminare la acid uric. Adenina este transformată de adenindezaminază în hipoxantină, iar guanina trece sub acțiunea guanindezaminazei în xantină. Apoi are loc oxidarea hipoxantinei în xantină, care la rîndul ei se oxidează pînă la acid uric (fig. 12.1). Oxidarea atât a hipoxantinei cît și a xantinei este catalizată de enzima flavinică xantinoxidaza care conține Cu și Mo și utilizează  $\text{O}_2$ .

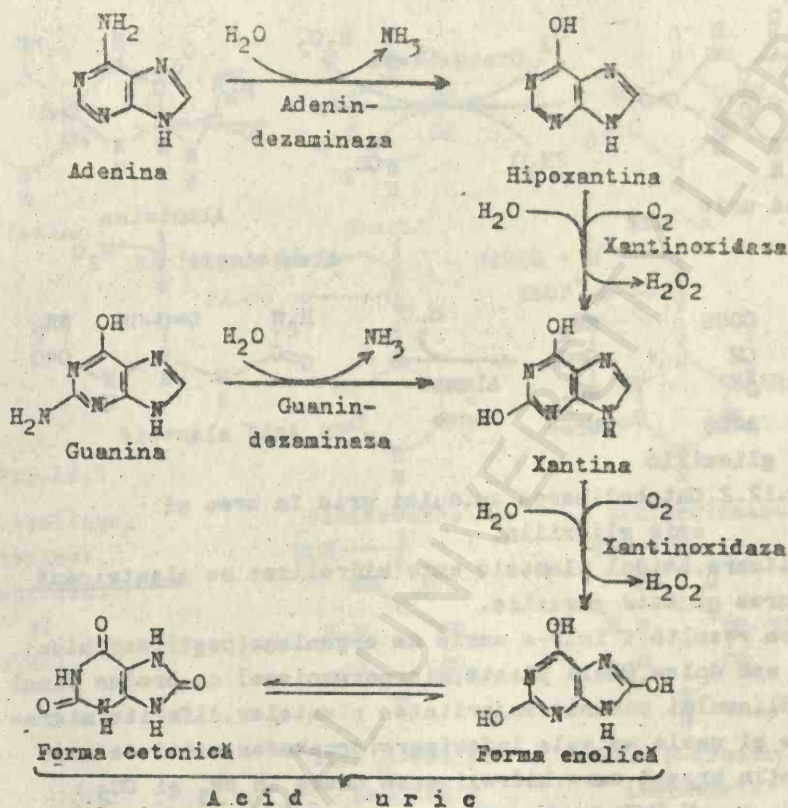


Fig.12.1.Degradarea bazelor purinice la acid uric.

Acidul uric este produsul final al catabolismului bazelor purinice la om și primat. La unele reptile (șerpi, șopârle) și la păsări azotul se elimină din organism în principal sub formă de acid uric. Celelalte organisme conțin enzima uratoxidaza capabilă să oxideze acidul uric la alantoină (fig.12.2) care este produsul final al catabolismului bazelor purinice la mamiferele inferioare, la diferite reptile și la unele moluște.

În organismele animalelor inferioare, în unele microorganisme și în multe plante superioare se întâlnește enzima alantoïnaza care descompune hidrolitic alantoina în acid alantoic. El este produsul final al metabolismului purinic la unii pești (Teleostei) și o serie de plante (bob, soia etc.). La majoritatea celorlalte specii



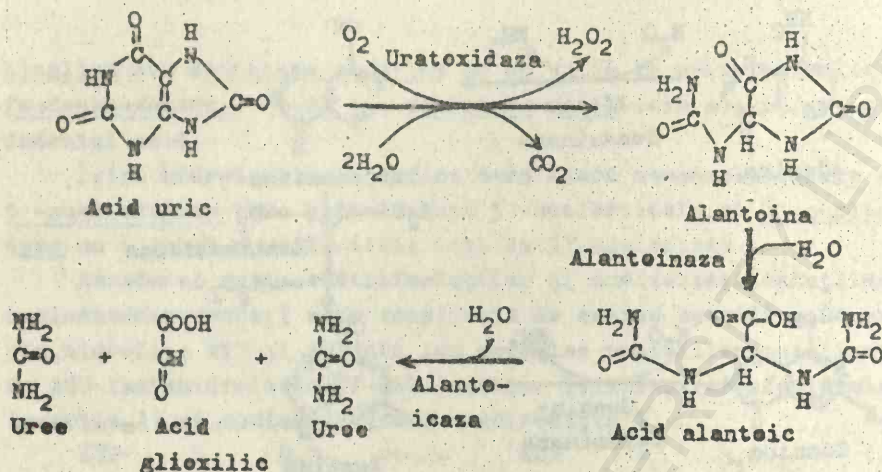


Fig.12.2.Catabolizarea acidului uric în uree și acid gliexilic.

de viețuitoare, acidul alanteic este hidrolizat de alanteicază pînă la uree și acid gliexilic.

Ureea rezultă într-o serie de organisme (pești, amfibieni, midii de apă dulce, unele plante, microorganisme) ca produs final al catabolismului purinic. Majoritatea plantelor, diferite microorganisme și unele animale inferioare (crustacee, midii de mare etc.) conțin urează care hidrolizează ureea în  $\text{NH}_3$  și  $\text{CO}_2$ :



Catabolismul citozinei cuprinde mai întîi dezaminarea ei hidrolitică la uracil (fig.12.3). Calea de scindare a uracilului și timinei are loc cu formarea dihidropirimidinelor respective, urmată de deschiderea inelului pirimidinic conducînd la acizii  $\beta$ -ureidoalcanoici corespunzători care se vor descompune în  $\beta$ -aminoacizi (fig.12.3).

Uracilul se reduce sub acțiunea dihidrouracildehidrogenazei în 5,6-dihidrouracil. Enzima din bacterii folosește  $\text{NAD}^+$  drept coenzimă, iar enzima de proveniență animală lucrează cu  $\text{NADP}^+$ . Apoi, enzima dihidropirimidinhidraza scindează ciclul pirimidinic între N-3 și C-4, rezultînd acidul  $\beta$ -ureidopropionic (carbamil- $\beta$ -alanina). Prin hidroliza ultimului compus se obține  $\beta$ -alanina,  $\text{CO}_2$

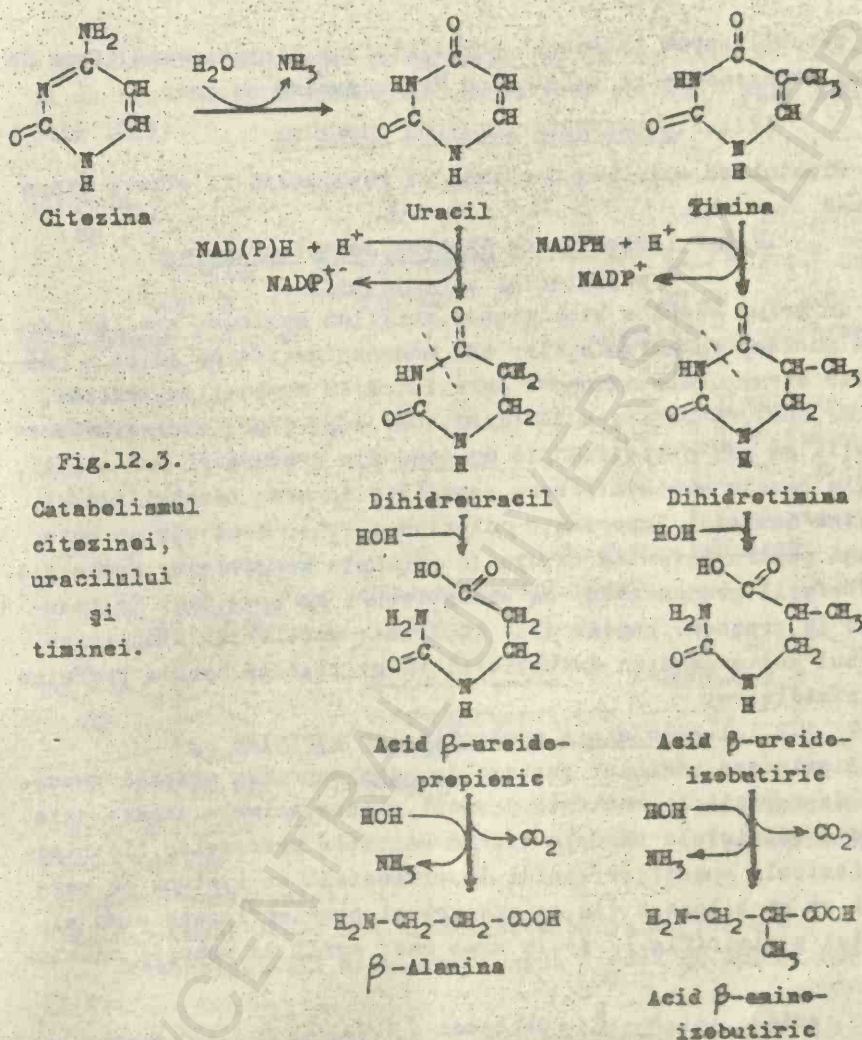


Fig.12.3.

Catabolismul  
citezinei,  
uracilului  
și  
timinei.

și  $NH_3$ .

Catabolismul timinei decurge în mod analog, însă ca produși intermediari apar dihidretimina și acidul  $\beta$ -ureidoizobutiric care se descompune în acid  $\beta$ -aminoizobutiric ( $\alpha$ -metil- $\beta$ -alanină),  $NH_3$  și  $CO_2$ .  $\beta$ -Alanina și acidul  $\beta$ -aminoizobutiric constituie produșii finali ai catabolismului bazelor pirimidinice. Amoniacul format

prin catabelizarea citozinei, uracilului și timinei este atras în ciclul ureogenetic și se elimină din organism ca urée.

## 12.1.2. BIOSINTEZA ACIZILOR NUCLEICI

Biosinteza acizilor nucleici se realizează în câteva etape de bază.

### 12.1.2.1. Biosinteza nucleozidmonofosfaților purinici și pirimidinici

În prima etapă a biosintezei acizilor nucleici are loc formarea nucleozidmonofosfaților sau mononucleotidelor, adică a unităților structurale monomere care intră în compoziția ARN (AMP, GMP, CMP, UMP), respectiv a ADN (dAMP, dGMP, dCMP, dTMP). Nucleozidmonofosfații se pot sintetiza fie de novo din precursori mai simpli, fie din bazele azotate libere rezultate în urma catabolismului acizilor nucleici. Importanța relativă a celor două căi nu este aceeași pentru diferite celule. În organele mamiferelor nucleozidmonofosfații preponderent se sintetizează de novo, deși în țesuturile în creștere rapidă sînt implicate ambele căi. Dimpotrivă, în cazul multor specii de bacterii se utilizează bazele purinice și pirimidinice.

#### 12.1.2.1.1. Biosinteza nucleotidelor purinice

Biosinteza inelului purinic de novo cuprinde aceeași succesiune de reacții la bacterii, drojdii, plante, animale. Acesta este unul din multiplele exemple vizînd unitatea proceselor biochimice principale specifice viului. Experimentele cu izotopi au permis să se stabilească din ce precursori provine fiecare atom al inelului purinic (fig. 12.4). În urma unei serii de reacții catali-

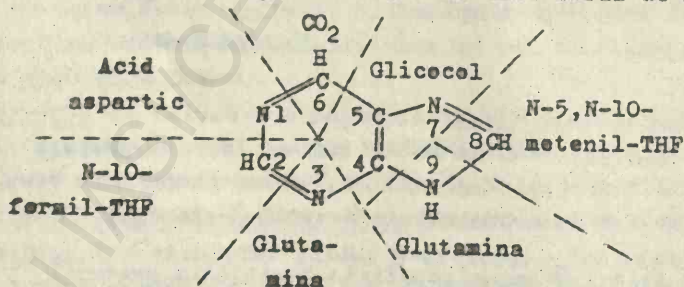


Fig. 12.4.  
Proveniența atomilor în inelul purinic.

zate de enzime specifice are loc construirea pe D-riboze-5-fosfat



a scheletului moleculei de hipexantină. Ca rezultat se sintetizează nu baza azetată liberă, ci nucleotidul ei, numit acid inezinic (fig.12.5).

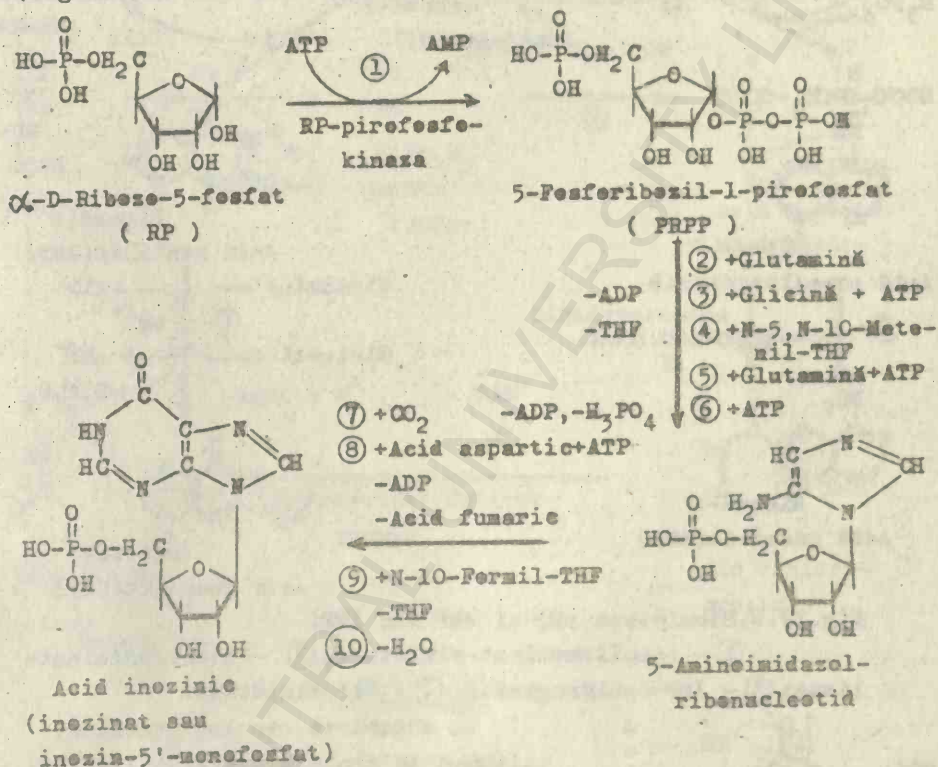


Fig.12.5. Unele etape ale biosintezii inelului purinic.

Inezinatul (IMP) este precursorul direct al AMP și GMP (fig. 12.6).

#### 12.1.2.1.2. Biosinteza nucleotidelor pirimidinice

În acest caz, spre deosebire de biosinteza nucleotidelor purinice, mai întâi are loc formarea inelului pirimidinic care apoi reacționează cu PRPP rezultând un nucleotid pirimidinic. Ca precursori în biosinteza inelului pirimidinic servesc  $\text{NH}_3$ ,  $\text{CO}_2$  și acidul aspartic (fig. 12.7).

Prima reacție în sinteza nucleotidelor pirimidinice constă în formarea carbamoilfosfatului care apare de asemenea ca intermediar în sinteza ureei.

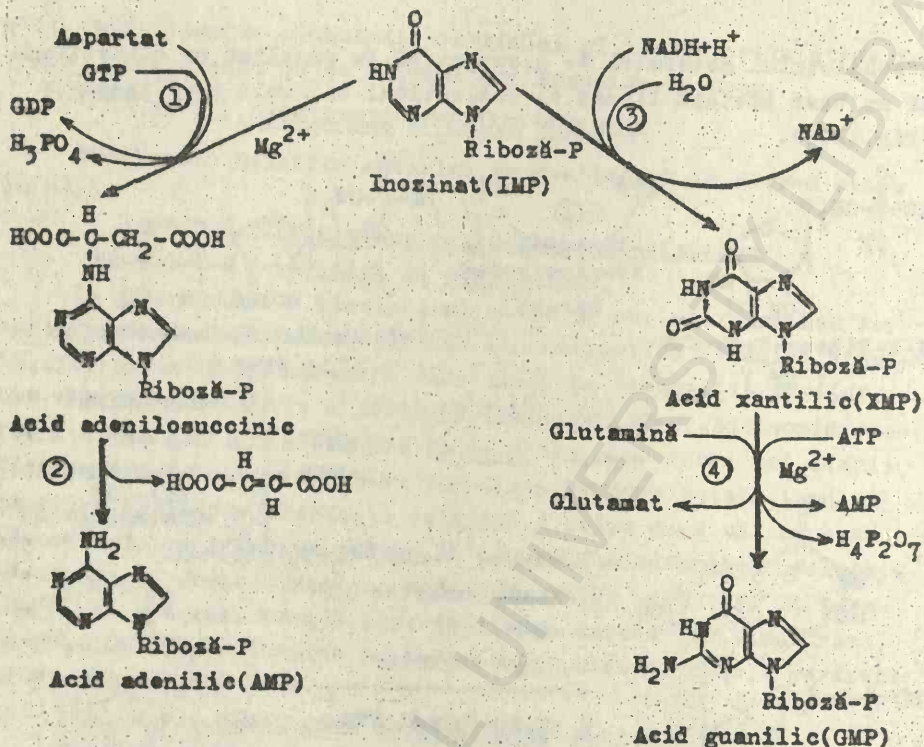


Fig.12.6. Biosinteza AMP și GMP din IMP.

① - Adenilsuccinat-sintetaza; ② - Adenilsuccinat-liaza; ③ - IMP-dehidrogenaza; ④ - GMP-sintetaza.

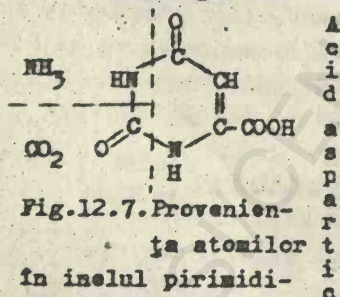


Fig.12.7. Proveniența atomilor în inelul pirimidinic.

La eucariote, carbamoilfosfatul utilizat în sinteza pirimidinelor se formează în citosol sub acțiunea unei carbamoilfosfat-sintetaze specifice (reacția 1 în fig.12.8).

Enzima aspartat-carbamoiltransferaza catalizează formarea acidului N-carbamoilaspartic (acidul ureidosuccinic) din carbamoilfosfat și acid aspartic (reacția 2, fig.12.8). Mai departe acidul carbamoilaspartic se ciclizează rezultând acidul dihidro-erotic care se dehidogenează dând inelul pirimidinic sub forma acidului erotic.

Următorul stadiu în sinteza nucleotidelor pirimidinice cuprinde reacția acidului orotic cu PRPP conducând la primul nucleotid - orotidin-5'-monofosfatul(OMP). Prin decarboxilarea OMP se obține un nucleotid pirimidinic major, uridin-5'-monofosfatul(UMP) (fig.12.8).

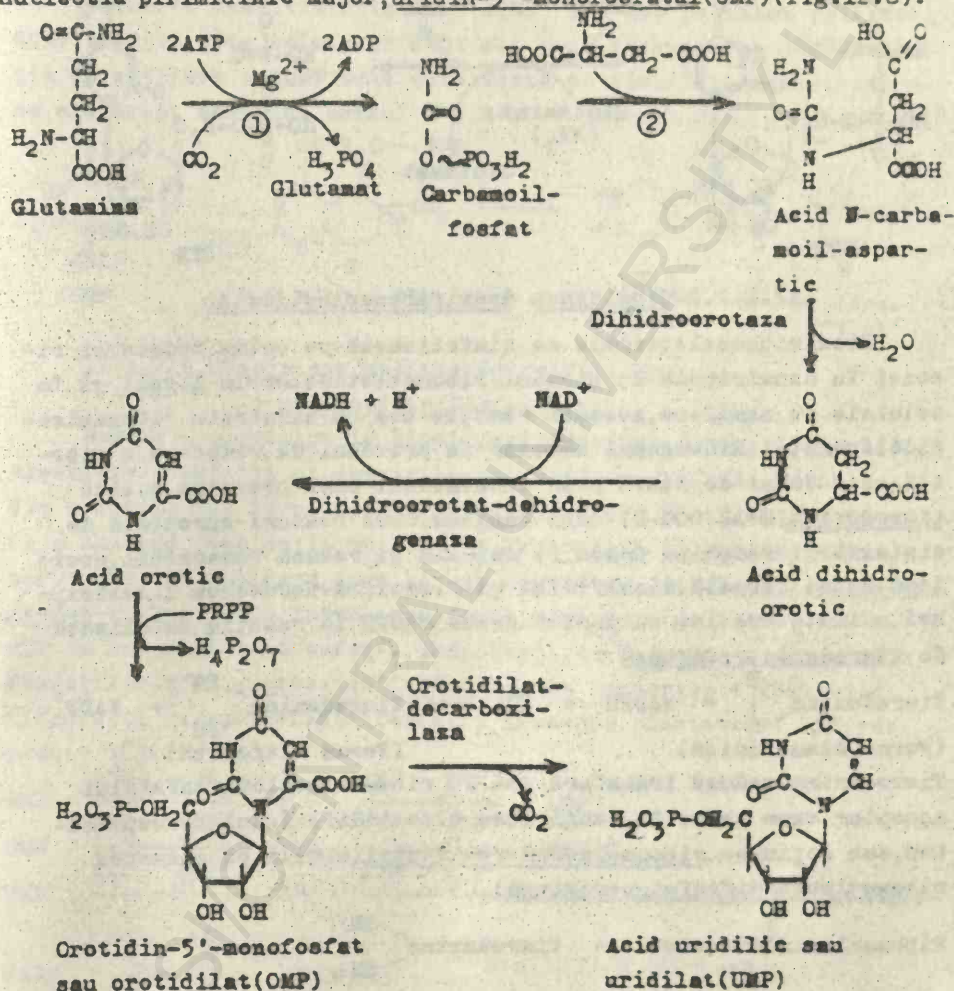
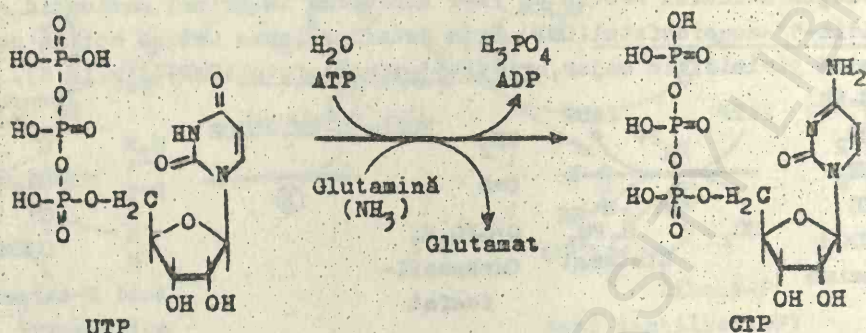


Fig.12.8.Schema biosintezei uridin-5'-monofosfatului(UMP).

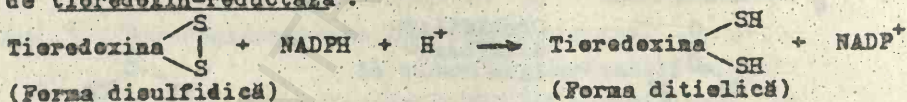
UMP servește ca precursor în sinteza celorlalte nucleotide pirimidinice. CTP se sintetizează pe calea aminării UTP cu ajutorul glutaminei la mamifere, iar la bacterii este utilizat  $NH_3$  :



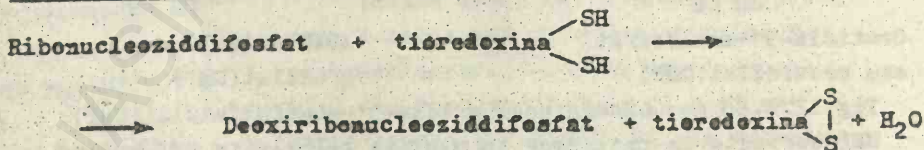


#### 12.1.2.2. Biosinteza deoxiribonucleotidelor

Deoxiribonucleotidele se sintetizează pe calea reducerii ribozei în deoxiriboză la nivelul ribonucleotidelor. În *E. coli* și în celulele de mamifere, această reacție are ca substrat ribonucleozidifosfații. Hidrogenul necesar în procesul de reducere a ribozei este donat de NADPH prin intermediul unei proteine numită tiorredoxină ( $M=12.000$  D) care conține două resturi apropiate de cisteină. Tiorredoxina poate fi oxidată și redusă reversibil, oscilând între formele disulfidică și ditiolică. Reducerea tiorredoxinei oxidate are loc cu participarea NADPH în reacția catalizată de tiorredoxin-reductază:



Tiorredoxina redusă transferă cei 2H ribonucleozidifosfatului acceptor care trece în deoxiribonucleozidifosfatul corespunzător, sub acțiunea ribonucleotid-reductazei (numită de asemenea ribonucleozidifosfat-reductază):

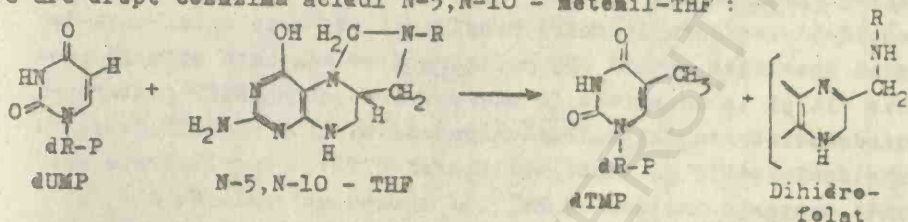


În afară de tiorredoxină, rolul de donator de hidrogen poate fi îndeplinit de glutatienui redus. Glutathion-reductaza catalizează reducerea glutathionului oxidat (forma disulfidică) cu ajutorul NADPH. Pentru transferul hidrogenului de la glutatienui redus la

ribonucleotid-reductază este necesară o nouă proteină numită glutaredoxină.

Prin reducerea ADP, GDP, CDP și UDP, catalizată de sistemele enzimatică corespunzătoare, rezultă dADP, dGDP, dCDP și dUDP.

Formarea deoxitimidilatului (dTMP) are loc pe calea metilării dUMP obținut prin scindarea dUDP sau prin dezaminarea dCMP. Reacția de metilare a dUMP este catalizată de timidilat-sintetază care are drept coenzimă acidul N-5, N-10 - metenil-THF :



### 12.1.2.3. Biosinteza nucleozidifosfaților și nucleozidtrifosfaților

Pentru a participa în biosinteza acizilor nucleici, ribonucleozidmonofosfații și deoxiribonucleozidmonofosfații, trebuie să fie activați sub formă de nucleozidtrifosfați. Reacțiile de formare a acestor combinații mai bogate în energie au loc cu participarea ATP, sub acțiunea unor kinaze specifice. Astfel, nucleozidmonofosfat-kinaza catalizează transferul unui rest de fosfat de la ATP la nucleozidmonofosfații menționați, cu formarea nucleozidifosfaților. Apoi, nucleozidifosfat-kinaza convertește nucleozidifosfații în nucleozidtrifosfații necesari biosintezei ARN, respectiv ADN (fig. 12.9).

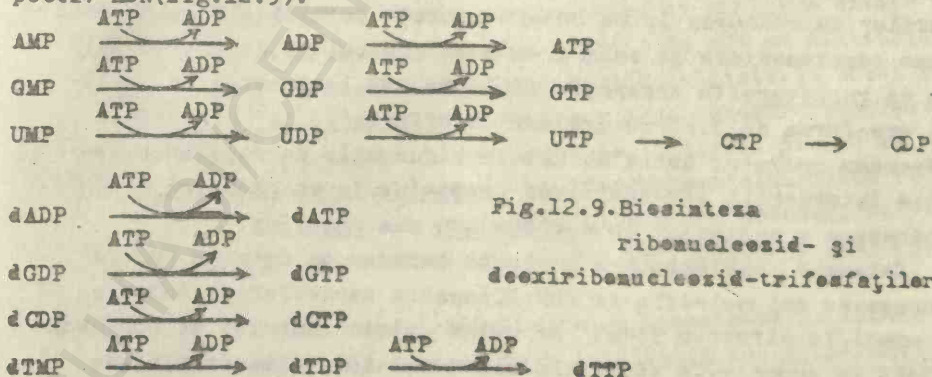


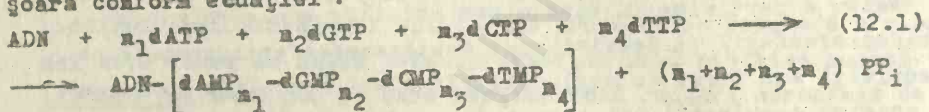
Fig. 12.9. Biosinteza ribonucleozid- și deoxiribonucleozid-trifosfaților.

#### 12.1.2.4. Biosinteza acizilor nucleici

În ultima etapă a biosintezelor acizilor nucleici are loc polimerizarea nucleozidtrifosfaților în polinucleotide.

##### 12.1.2.4.1. Biosinteza acidului deoxiribonucleic

În celula vie ADN se sintetizează din monomeri (deoxiribonucleozid-5'-monofosfați = dNuMP) activați sub formă de deoxiribonucleozid-5'-trifosfați (dNuTP). Biosinteza ADN este catalizată de o enzimă specifică, numită ADN-polimerază, evidențiată atât la procariote cât și la eucariote. În afara celor patru dNuTP precursori (deoxiadenezintrifosfat=dATP, deoxiguanozintrifosfat=dGTP, deoxicitidintrifosfat=dCTP și timidintrifosfat=dTTP), ADN-polimeraza mai necesită prezența ionilor de  $Mg^{2+}$  și a unei molecule de ADN cu rol de matriță. Sinteza legăturilor fosfodiesterice între resturile de deoxiribonucleotide, sub acțiunea ADN-polimerazei, se desfășoară conform ecuației :



Succesiunea de polimerizare a deoxiribonucleotidelor este determinată de matrița de ADN. Întrucât în ecuația 12.1 participă ca matriță o moleculă preexistentă, biosinteza ADN este un proces de tip replicativ sau de tip copiere și se numește replicarea ADN.

Replicarea ADN se bazează pe un mecanism complex care presupune în primul rând despiralizarea dublu helixului, ruperea legăturilor de hidrogen între bazele azotate perechi ale celor două catene complementare și separarea acestora cel puțin într-o unitate de replicare. Ca urmare, molecula de ADN la punctul de replicare are forma de Y, structură numită bifurcație de replicare. Desfacerea spiralei duble de ADN în bifurcație de replicare necesită intervenția așa-numitelor „proteine de dezrăsucire a ADN”, de asemenea a enzimelor de desfășurare sau relaxare.

Catenele complementare separate servesc ca matrițe pentru formarea de noi molecule de ADN. Elongația catenelor de ADN are loc numai în direcție 5'→3', pe calea unirii restului de fosfat al dNuMP la grupele-OH terminale ale catenelor polideoxiribonu-



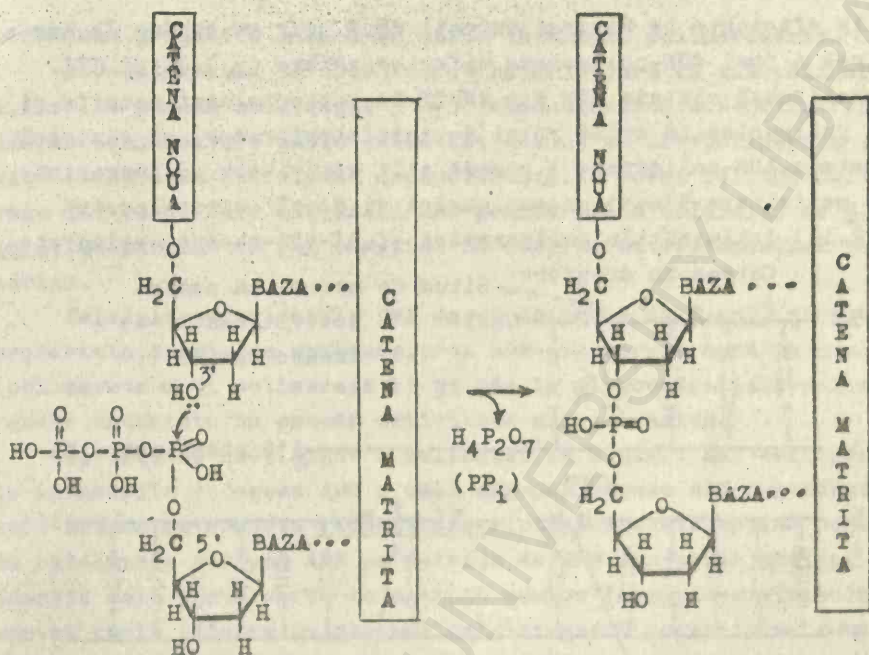


Fig.12.10.-Sinteza catenei de ADN sub acțiunea ADN-polimerazei.

Concomitent cu formarea legăturii 3',5'-fosfodiesterice se scindează pirofosfatul ( $\text{PP}_i$ ).

cleotidice în creștere (fig.12.10). ADN-polimeraza catalizează formarea legăturii fosfodiesterice numai dacă baza deoxiribonucleozidtrifosfatului este complementară cu baza din matrită, conform regulilor de împerechere a nucleotidelor în molecula de ADN. Intrucât între bazele pirimidice și purinice există o corespondență strictă, pe fiecare matrită de ADN se sintetizează o catenă nouă, complementară, de compoziție inițială. În acest fel, dintr-o moleculă de ADN iau naștere două molecule absolut identice între ele, precum și cu molecula inițială. Fiecare moleculă nouă de ADN conține o catenă polideoxiribonucleotidică veche (matrită) și o catenă nou-sintetizată. De aceea procesul de biosinteză descris se cunoaște sub numele de replicarea semiconservativă a ADN.

Multe informații referitoare la mecanismul replicării semiconservative a ADN s-au obținut în ultimii 15-20 ani. Astfel cer-

cetările efectuate pe diverși mutați de E.coli au condus la descoperirea a trei ADN-polimeraze diferite, notate cu I, II și III. Ele catalizează sinteza ADN din dNTP în prezența unei matrice și a unui polinucleotid avînd rolul de inițiator (primer) al sintezei noii catene. ADN-polimeraza I posedă atât activitate polimerazică cît și activitate  $3' \rightarrow 5'$ -exonucleazică și  $5' \rightarrow 3'$ -exonucleazică (fig.12.11). Activitățile polimerazică și  $5' \rightarrow 3'$ -exonucleazică ale

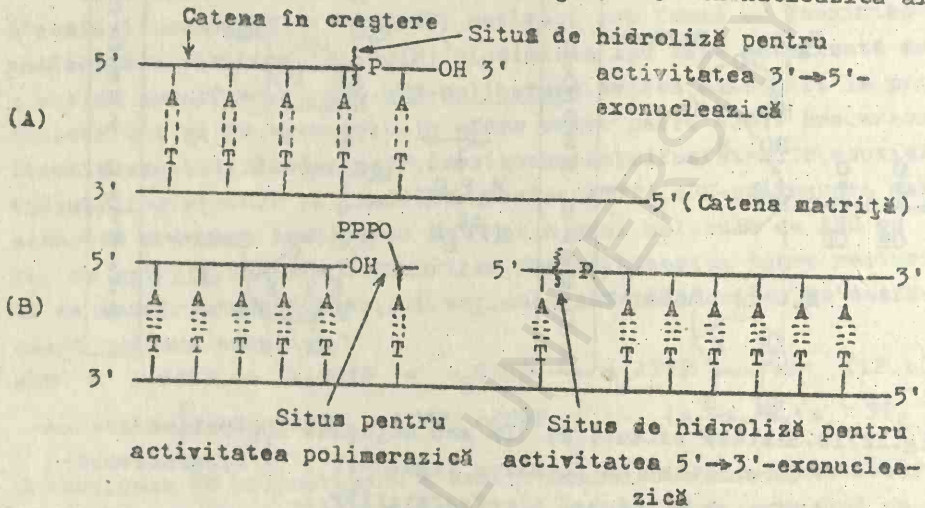


Fig.12.11. Cele trei tipuri de activitate catalitică ale ADN-polimerazei I.

(A) : Activitatea  $3' \rightarrow 5'$ -exonucleazică sau activitatea „corectoare” a enzimei.

(B) : Reacția de polymerizare și acțiunea  $5' \rightarrow 3'$ -exonucleazică.

ADN-polimerazei I se pot manifesta coordonat, catalizînd simultan polymerizarea unui nucleotid la capătul  $3'$  și scindarea unui nucleotid de la capătul  $5'$  într-o singură catenă ruptă a ADN bicatenar. Activitatea  $5' \rightarrow 3'$ -exonucleazică joacă un rol important în excizia dimerilor pirimidinici care se formează în urma iradierii cu raze ultraviolete a ADN. Deci, ADN-polimeraza I poate să aibă un rol esențial în repararea ADN.

Activitatea  $3' \rightarrow 5'$ -exonucleazică, corelată cu activitatea polimerazică a ADN-polimerazei I poate să catalizeze excizia nucleotidelor neîmperecheate cu bazele matricei și astfel să

corecteze gregelile care s-au comis în timpul polimerizării.

ADN-polimeraza II este foarte asemănătoare cu ADN-polimeraza I, însă nu posedă activitate 5'→3'-exonucleazică. ADN-polimeraza III, de asemenea, are unele trăsături comune cu ADN-polimeraza I, dar este lipsită de activitate exonucleazică. În acest fel, ADN-polimeraza III constituie adevărata ADN-polimerază a celulelor de *E. coli*, îndeplinind un rol esențial în replicarea cromozomului bacterian.

Celulele eucariote, la fel ca și celulele de *E. coli* și alte procariote, conțin, de asemenea, trei ADN-polimeraze: două în nucleu (polimeraza  $\alpha$  și polimeraza  $\beta$ ) și una în mitocondrii. ADN-polimerazele eucariote nu posedă activitate exonucleazică.

Un interes neobignuit a solicitat în ultimii ani descoperirea în virusurile oncogene ARN a unei ADN-polimeraze ARN-dependentă care adesea se numește reverstranscriptază. Această enzimă poate să catalizeze sinteza ADN pe matricea de ARN. ADN-copie obținut pe această cale poate servi ca matrice pentru înmulțirea virusului sau se poate integra în genomul celulei-gază, constituind cauza apariției tumorilor. Transcrierea inversă reprezintă o violare a dogmei centrale a biologiei moleculare, întrucât reverstranscriptaza condiționează transferul informației genetice de la ARN la ADN.

#### 12.1.2.4.1.1. Mecanismul molecular al replicării ADN

Deoarece catenele din molecula parentală de ADN sînt anti-paralele, structura unei catene este orientată în direcția de la capătul 5' spre capătul 3', iar structura celeilalte catene de la capătul 3' spre capătul 5'. Acea catenă în bifurcația de replicare care are sensul 5'→3' se numește catena matricea conducătoare și cealaltă catenă cu sensul 3'→5' reprezintă catena matricea întirziată.

Cum s-a menționat deja, toate ADN-polimerazele sintetizează ADN numai în direcția 5'→3'. De aceea sinteza ADN se realizează diferit pe cele două catene matrice. Pe catena matricea conducătoare sinteza ADN este continuă în direcția 5'→3'. Pe catena matricea întirziată sinteza ADN se desfășoară discontinuu, în fragmente scurte ce se asamblează tot în direcția 5'→3' (fig. 12.12).



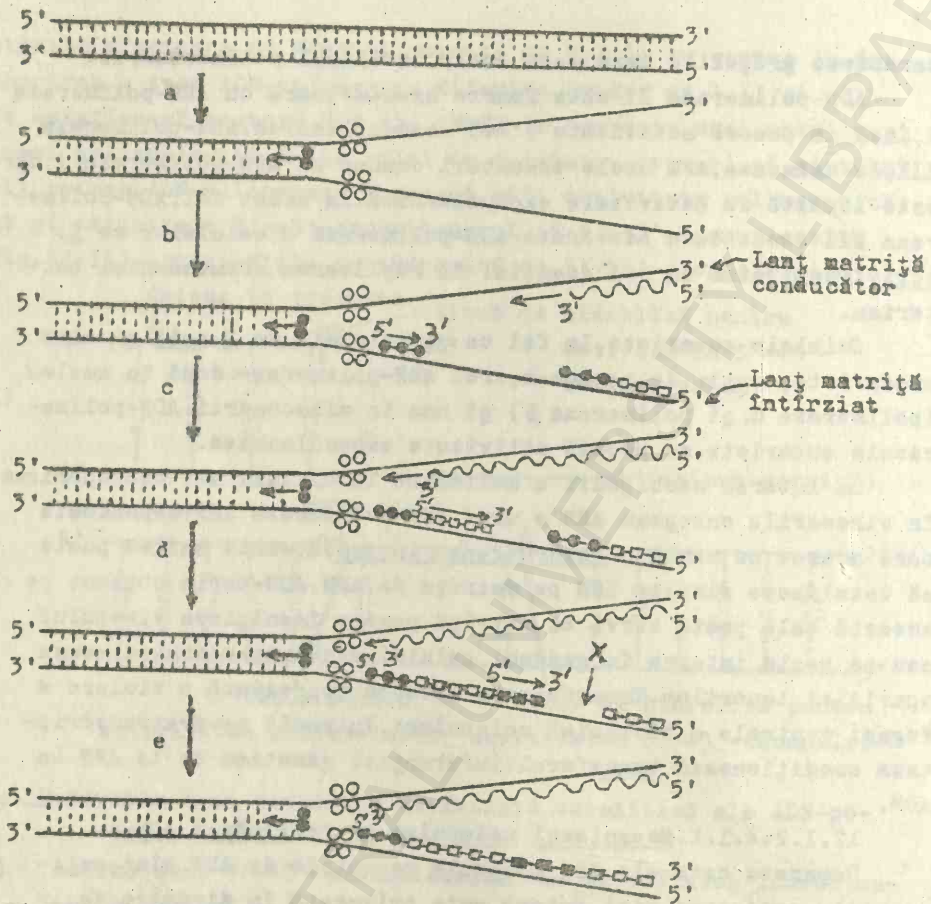


Fig.12.12. Mecanismul probabil al replisării ADN :

- a - desfăcerea spiralei duble de către helicază (oo) și stabilizarea catenelor separate cu ajutorul proteinei care leagă ADN (o) ;
  - b - ARN primer (e-e-e) sintetizat de ARN primază ;
  - c - fragmente Okazaki (e-e-e-e-e-e), conținând atât ADN (o) cât și ARN (e) și sintetizate sub acțiunea ADN-polinerazei III ;
  - d - lanțurile de ADN (e-e-e-e-e-e) formate prin îndepărtarea ARN primer datorită activității 5'→3'-exonucleazice a ADN-polinerazei I cu unirea succesivă ulterioară a deoxiribonucleotidelor la capătul 3' sub acțiunea polimerazică a aceleiași enzime ;
  - e - legarea lanțurilor de ADN (e-e-e-e-e-e) sub acțiunea ADN-ligazei în porțiunea notată cu litera X.
- Direcția sintezei sau acțiunii enzimatică.

Studiile au arătat că sinteza ADN pe catena întârziată începe cu formarea unor poliribonucleotide scurte (aproximativ 100 de ribonucleotide), denumite ARN primer. Enzima care sintetizează acest tip de ARN se numește ARN primază și este o ARN-polimerază ADN-dependentă care direcționează sinteza de la capătul 5' spre capătul 3' în catena de ADN în creștere (etapa b în fig. 12.12). La capătul 3'-OH al ARN primer ADN-polimeraza III sintetizează un segment de ADN complementar catenei matriță. Când segmentul de ADN nou-sintetizat ajunge la circa 1000 de deoxiribonucleotide (la eucariote circa 200 de deoxinucleotide) intervine ADN-polimeraza I care având activitate 5'→3'-exonucleazică hidrolizează și îndepărtează ARN primer din catena ARN-ADN (etapa c în fig. 12.12). Îndepărtarea ARN din catena în creștere lasă goluri între fragmentele de ADN care sînt denumite fragmente Okazaki (după numele lui Reiji Okazaki, descoperitorul lor). Golurile dintre fragmentele Okazaki sînt completate datorită acțiunii polimerazice a ADN-polimerazei I care alungeste segmentele de ADN de la capătul 3' aflat mai aproape (etapa d în fig. 12.12). În final, fragmentele de ADN sintetizate astfel pe catena întârziată se unesc, formînd o copie complementară neîntreruptă a catenei matriță de ADN. Această asamblare decurge sub acțiunea ADN-ligazei, enzimă care catalizează formarea legăturii fosfodiesterice între fragmentele de ADN rezultate (etapa e în fig. 12.12), pe seama energiei furnizate de NAD în celula bacteriană sau ATP la bacteriofagi și în celulele animale (fig. 12.13).

Deci, replicarea ADN se desfășoară continuu pe o catenă și este un proces discontinu pe cealaltă catenă, ceea ce poate să explice creșterea simultană în direcția 5'→3' a ambelor catene în bifurcația de replicare. După realizarea replicării intervine ADN-giraza spre a conferi moleculelor nou sintetizate de ADN starea superspiralizată, cerută de rolul lui biologic.

S-a stabilit că replicarea semiconservativă a ADN are un caracter universal, ea fiind specifică atât procariotelor cît și eucariotelor. Prin acest mecanism informația genetică se transmite fidel celulelor fiice, ceea ce asigură, pe de o parte, continuitatea fenomenului ereditar, iar pe de altă parte reproducerea organisme-

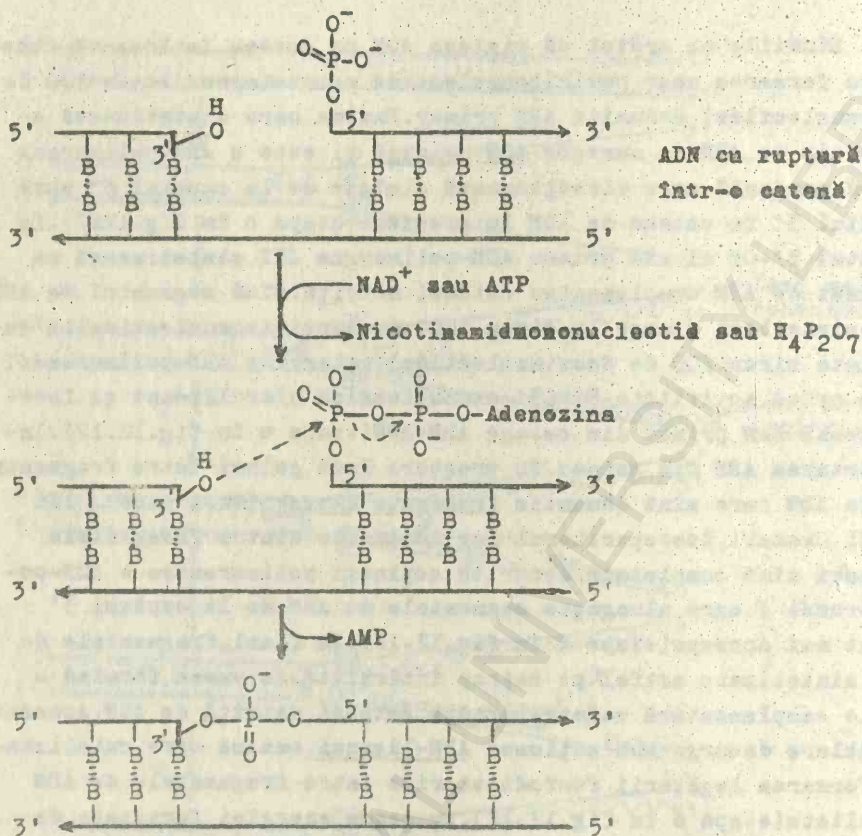


Fig.12.13. ADN-ligaza catalizează joncțiunea fragmentelor de ADN care sînt părți constitutive ale moleculei dublu elicoidale. Această reacție este esențială pentru sinteza normală a ADN, pentru repararea leziunilor ADN și pentru împreunarea catenelor de ADN în recombinarea genetică.

lor. Replicarea ADN în celulele procariotelor este potențial continuă, în condiții optime de mediu, pe parcursul întregului ciclu celular. La eucariote replicarea ADN este restrînsă la faza de sinteză S din interfază.

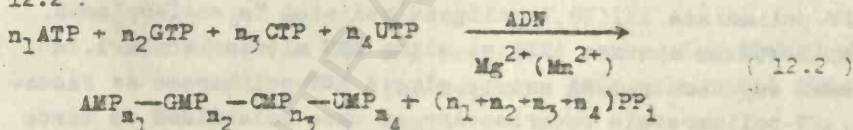
Replicarea ADN se află sub incidența unui strict control celular, efectuat la mai multe niveluri. La nivel molecular există mecanisme care asigură corecția replicării prin îndepărtarea



nucleotidului gregit imperecheat cu nucleotidul complementar din matriță. Răspunzătoare de această corecție este ADN-polimeraza I. Greșelile de incorporare a nucleotidelor datorate asijunii unor agenți mutageni sau ineficacității în activitatea de corectare a ADN-polimerazei I constituie una din căile de apariție a mutațiilor, prin care alături de recombinare se asigură variabilitatea necesară procesului evolutiv.

#### 12.1.2.4.2. Biosinteza acizilor ribonucleici

Toate cele trei tipuri de ARN celular (ARN mesager=ARNm, ARN ribosomal=ARNr și ARN de transfer=ARNt) se sintetizează în cadrul procesului complex numit transcrierea ADN. Acest proces constă în transmiterea informației genetice de la ADN la ARN pe calea reproducției exacte a secvenței deoxinucleotidice din molecula ADN în succesiunea ribonucleotidică a moleculelor de ARN. Biosinteza ARN este realizată de enzima numită ARN-polimerază ADN-dependență care necesită ca substrate cei patru ribonucleozid-5'-trifosfați: (adenozintrifosfatul=ATP, guanozintrifosfatul=GTP, citidintrifosfatul=CTP și uridintrifosfatul=UTP), apei ionii de  $Mg^{2+}$  ( $Mn^{2+}$ ) și prezența unei matrițe, de preferință ADN dublu catenar. Reacția sumară, catalizată de ARN-polimerază poate fi redată prin ecuația 12.2 :



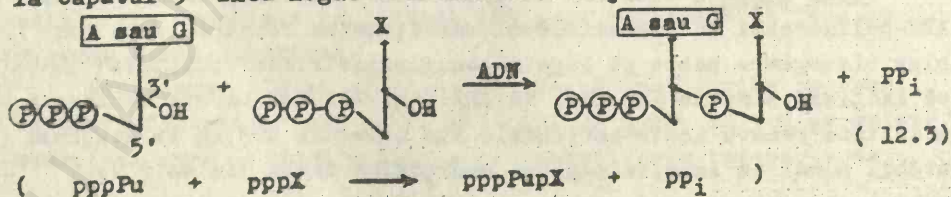
Conform reprezentărilor actuale sinteza ARN cu ajutorul ARN-polimerazei ADN-dependente se desfășoară în mai multe etape: 1) legarea matriței; 2) inițierea transcrierii; 3) alongarea și 4) terminarea transcrierii.

Prima etapă a ciclului de transcriere cuprinde interacțiunea ARN-polimerazei cu ADN matrițial, condiționând formarea unui complex binar, care poate să lege ribonucleozidtrifosfatul (NuTP) și să inițieze sinteza lanțului de ARN. Deși ARN-polimeraza manifestă afinitate pentru toate porțiunile din molecula ADN, ea se atașează stabil numai la anumite regiuni aparținând uneia din cele două catene ale ADN-matriței. Aceste regiuni constituind semnale de start

pe matrița de ADN se numesc promotori. Ei reprezintă secvența de pînă la 50 nucleotide lungime, localizate imediat înaintea genei sau grupului de gene a cărei informație genetică trebuie transcrisă în ARN. ARN-polimerazele reprezintă molecule proteice mari, unele din ele fiind alcătuite din subunități. Astfel ARN-polimeraza din E. coli este un oligomer conținînd patru tipuri de subunități  $\alpha, \beta, \beta'$  și  $\sigma$  și ioni de zinc. Masa moleculară a enzimei este de 495.000 D. Structura cuaternară a holoenzimei poate fi descrisă de formula  $[\alpha_2\beta\beta']\sigma$ . Se consideră că ARN-polimeraza recunoaște în mod specific prin subunitatea  $\sigma$  secvența nucleotidică a promotorului. Atașarea ARN-polimerazei la promotor induce despiralizarea parțială a moleculei de ADN și scindarea legăturilor de hidrogen între bazele azotate complementare din catenele matriței, cu formarea așa-numitului complex deschis, capabil să înceapă sinteza ARN. De reținut că secvența promotorului nu este transcrisă în ARN sintetizat.

La eucariote se cunosc trei tipuri principale de ARN-polimeraze. ARN-polimeraza I(A), localizată predominant în nucleol, catalizează sinteza ARNr; ARN-polimeraza II(B), localizată în nucleoplasmă, răspunde de sinteza ARN nuclear heterogen care include ARNm; ARN-polimeraza III(C), localizată mai ales în nucleoplasmă, este implicată în sinteza ARNt și alter ARN micromoleculari. În organismul superior pot să existe cîteva ARN-polimeraze de fiecare tip. ARN-polimerazele eucariotelor au masa moleculară de circa 500.000 D și sînt alcătuite din 4-12 subunități diferite.

Inițierea sintezei lanțului de ARN sub acțiunea ARN-polimerazei începe cu reacția ATP sau GTP cu o a doua moleculă de ribonucleozidtrifosfat, conducînd la formarea unui dinucleotid, avînd la capătul 5' încă legat trifosfatul (ecuația 12.3).

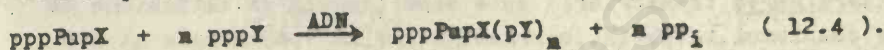


Imediat după ce sinteza catenei de ARN a început, subunitatea  $\sigma$  se desprinde de complexul format cu ARN-polimeraza și poate să

se atageze la altă moleculă de miez-enzimă. Catena de ARN se alungește sub acțiunea miez-polinazei (polinazei minime:  $\alpha_2\beta\beta'$ ).

Inițierea transcrierii poate fi inhibată în mod specific la precariote de antibioticul rifamicina, iar la eucariote de  $\alpha$ -amanitină care reprezintă o otravă puternică conținută în ciupercile din genul Amanita.

Elongarea catenei ARN se realizează prin legarea succesivă a unui nou ribonucleosidmonofosfat la capătul 3'-OH al dinucleotidului (polinucleotidului) precedent (ecuația 12.4).



Fermarea punților fosfodiesterice între ribonucleotide are loc numai în direcția 5' → 3', adică ARN-polinaza începe să acționeze de la capătul 3' al catenei de ADN transcrisă. Deși matricea și transcriptul său sînt antiparalele. ARN-polinaza primește instrucțiunile pentru sinteza ARN de la ADN-matriță. Catena ADN-matriță formează cu catena ARN în creștere un hibrid molecular ADN-ARN temporar, prin intermediul legăturilor de hidrogen între bazele azotate complementare: adenină-uracil, guanină-citozină, timină-adenină, citozină-guanină (fig. 12.14). Prin urmare catena ARN

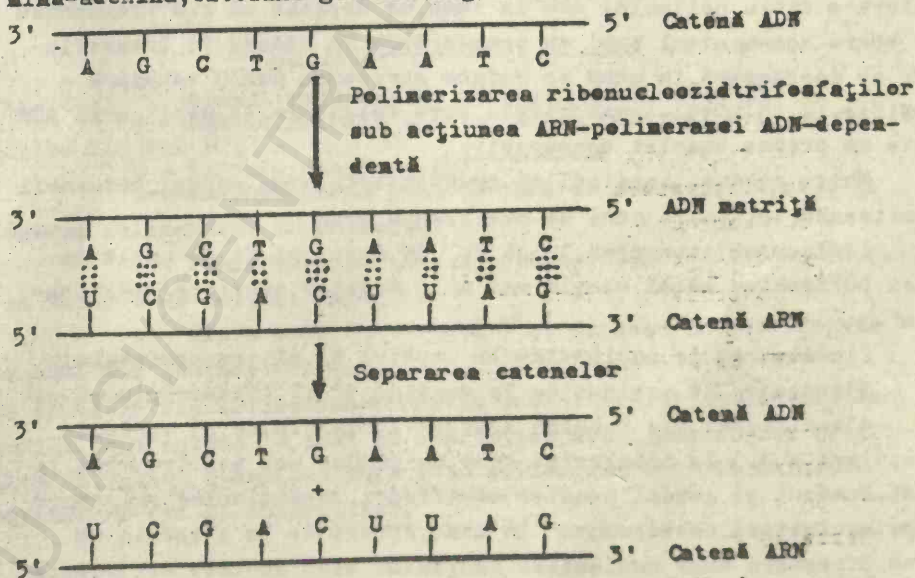


Fig. 12.14. Complementaritatea catenelor ADN matriță și a catenei de ARN în creștere.



ce se sintetizează este complementară catenei de ADN matriță. La un anumit nivel al genomului numai una din catenele ADN servește drept matriță, cealaltă catenă nefiind transcrisă. Deci, transcrierea este un proces asimetric.

Elongarea catenei ARN este blocată de către antibioticul streptolidigina care inhibă ARN-polimeraza. Actinomicina D inhibă atât ADN-polimerazele cât și ARN-polimerazele. Antibioticele care blochează procesul de transcriere, acționează asupra subunității  $\beta$  a ARN-polimerazei.

Terminarea transcrierii este condiționată de întâlnirea de către complexul tripartit, cuprinzând ADN, ARN-polimeraza și ARN născând, a unui semnal de terminare care poate fi reprezentat de un anumit bloc de baze perechi  $\begin{pmatrix} TTTT \dots \\ AAAA \dots \end{pmatrix}$  din molecula ADN matriță. În consecință, are loc eliberarea catenei de ARN sintetizată și dezorganizarea complexului de transcriere. Unele semnale de terminare sunt recunoscute de însăși ARN-polimerază, iar altele cu ajutorul așa-numitului factor  $\rho$  (rho) care este o proteină cu masa moleculară de 200.000 D.

Cum s-a menționat, sinteza catenei ARN este asociată cu o depriere a dublu helixului ADN în zona ce urmează să fie transcrisă și apare așa-numitul ochi de transcriere. Pe măsură ce transcrierea se desfășoară, în urmă se reface structura dublu catenară a ADN (fig. 12.15). Deci transcrierea spre deosebire de replicarea ADN este un proces complet conservativ.

Mulți produși imediați ai transcrierii sînt supuși maturării posttranscripționale care se realizează prin:

1) clivarea catenelor lungi de ARN care pot fi în unele cazuri poligenice, adică conțin mai mult decît o secvență codificatoare;

2) adăugarea de nucleotide la capătul 3' al transcriptului;

3) atașarea de nucleotide la capătul 5' al transcriptului și

4) modificări ale bazelor azotate pirimidinice și purinice (metilare etc.) în transcript care se produc cel mai frecvent în ARNt. Numărul și gradul acestor modificări, condiționînd existența unor nucleotide neobisnuite în ARNt, diferă de la o specie la alta. Structura unor nucleotide conținînd baze azotate modificate

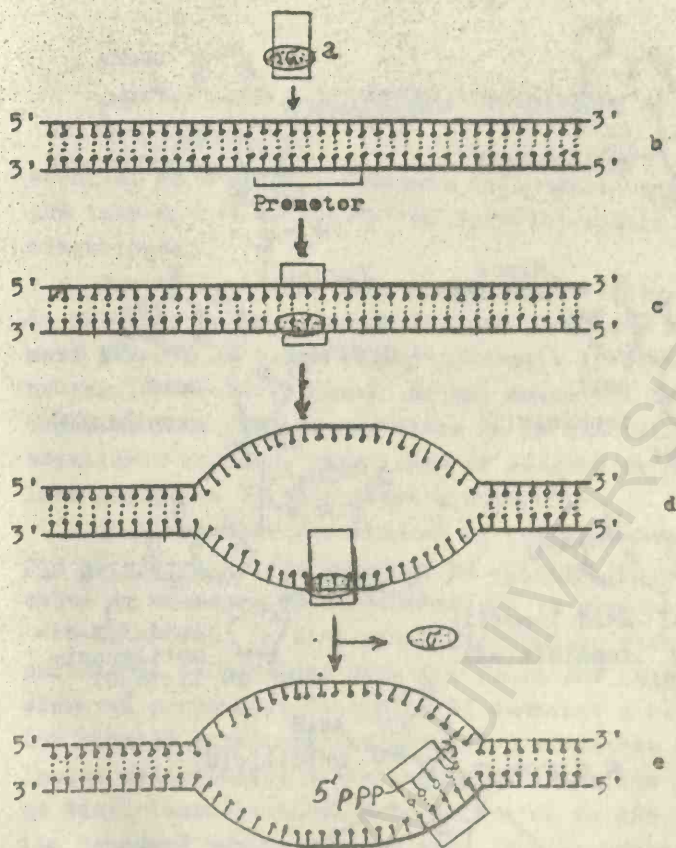


Fig.12.15. Mecanismul probabil de inițiere a sintezei ARN :

a - ARN-polimeraza alcătuită din factorul  $\sigma$  și subunitățile  $\alpha_2$ ,  $\beta$  și  $\beta'$ ;

b - Spirala dublă de ADN;

c - Recunoașterea promotorului de către factorul  $\sigma$  și legarea polimerazei la promotor;

d - Desfacerea porțiunii promotorului din ADN cu formarea celor două lanțuri separate;

e - Eliberarea factorului  $\sigma$  și sinteza ARN codificată de unul din lanțurile ADN.

se arată în fig.12.16. Transformarea nucleotidelor comune din lanțurile în creștere de ARN în nucleotide neobisnuite este catalizată de enzime specifice care s-au evidențiat atât în celulele bacteriene cât și eucariotice.

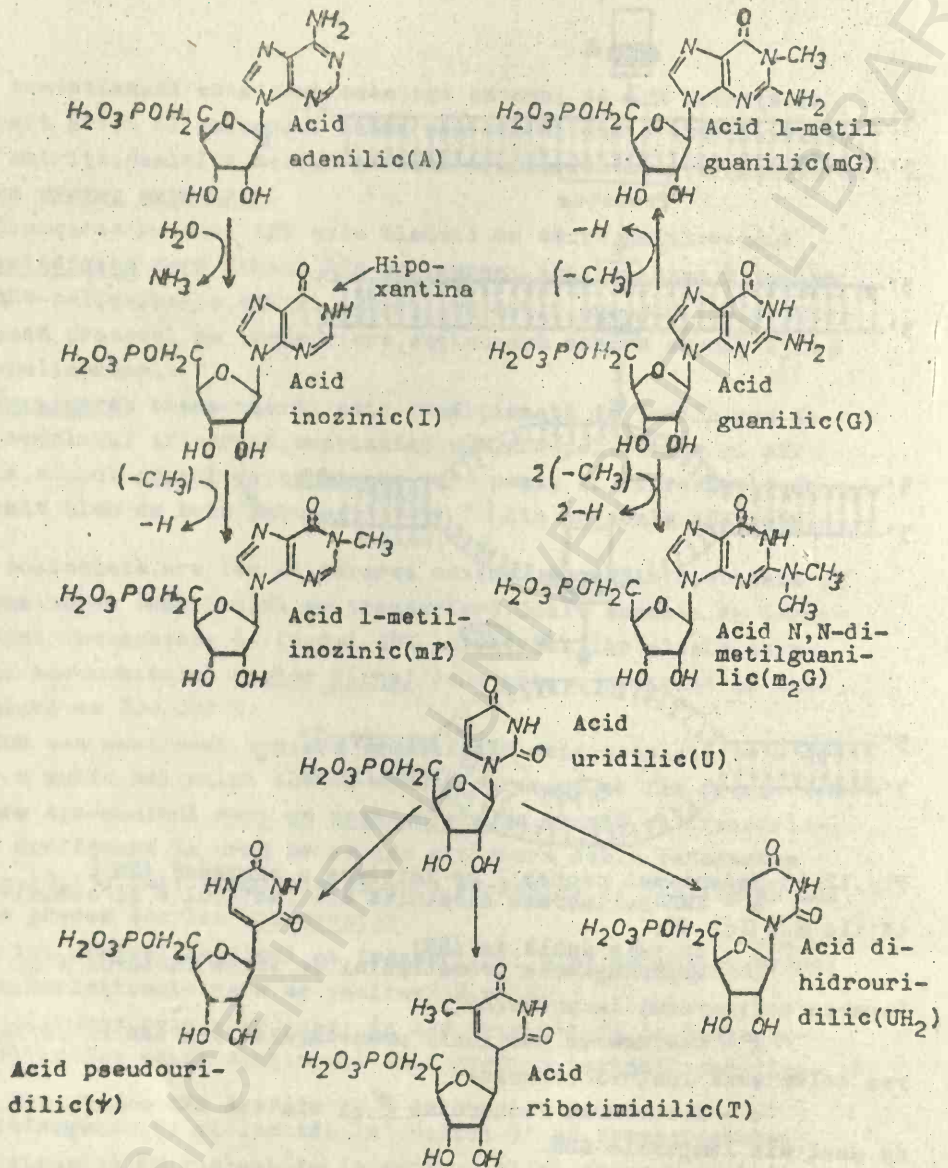


Fig.12.16. Structura unor nucleotide neobișnuite, descoperite în lanțurile polinucleotidice ale tARN și căile formării lor din nucleotidele obișnuite A, G și U.



## 12.2. BIOSINTEZA PROTEINELOR

În organismul viu biosinteza proteinelor reprezintă procesul esențial care asigură expresia informației genetice codificate în ADN într-un tip de metabolism specific pentru o specie dată de viețuitoare.

Particularitatea principală a biosintezei proteinice constă în exactitatea ei deosebit de mare. Structura proteinelor, programată genetic, se conservă din generație în generație, moleculele proteinice sintetizându-se de mai multe ori în cadrul aceluiași organism fără abateri manifeste de la succesiunea dată a aminoacizilor. O asemenea exactitate se asigură de mecanismele moleculare implicate în biosinteza proteinelor.

În biosinteza proteinelor se realizează așa-numitul principiu al sintezei complementare pe matriță, principiu care se întâlnește de asemenea în replicarea ADN și biosinteza ARN.

Ca matriță în biosinteza proteinelor servește ARN<sub>m</sub>, el fiind purtătorul informației genetice de la ADN la ribozomi—sediu biosintezei proteinice. Determinarea genetică a biosintezei proteinelor vizează structura lor primară. Succesiunea aminoacizilor în lanțul polipeptidic sintetizat trebuie să fie conformă cu secvența deoxiribonucleotidelor în segmentul de ADN care deține informația necesară pentru sinteza unei anumite proteine. Această relație dintre acizii nucleici și proteine este mediată de un sistem biochimic de codificare—decodificare, cunoscut sub numele de cod genetic.

### 12.2.1. Codul genetic

Flecină de la faptul că ADN conține patru tipuri de baze azotate, iar în compoziția proteinelor intră 20 de aminoacizi, se poate deduce că secvența nucleotidică suficientă pentru codificarea unui aminoacid este o combinație de trei nucleotide adiacente, numită tripletă sau codon. Din patru nucleotide pot să rezulte  $4 \times 4 \times 4 = 64$  triplete diferite, oferind posibilitatea codificării tuturor celor 20 aminoacizi principali. Raportul nucleotide : aminoacid = 3 : 1 a fost dovedit, de asemenea, experimental.

Descifrarea codului genetic, adică stabilirea compoziției nucleotidice concrete și a succesiunii tripletelor pentru toți cei

20 de aminoacizi din compoziția proteinelor constituie un success remarcabil al biochimiei contemporane.

Intrucit in biosinteza proteinelor nemijlocit se decodifică informația de pe ARNm, se obinuește să se reprezinte codonii sub forma tripletelor de ribonucleotide(fig.12.17). Aceeași informație

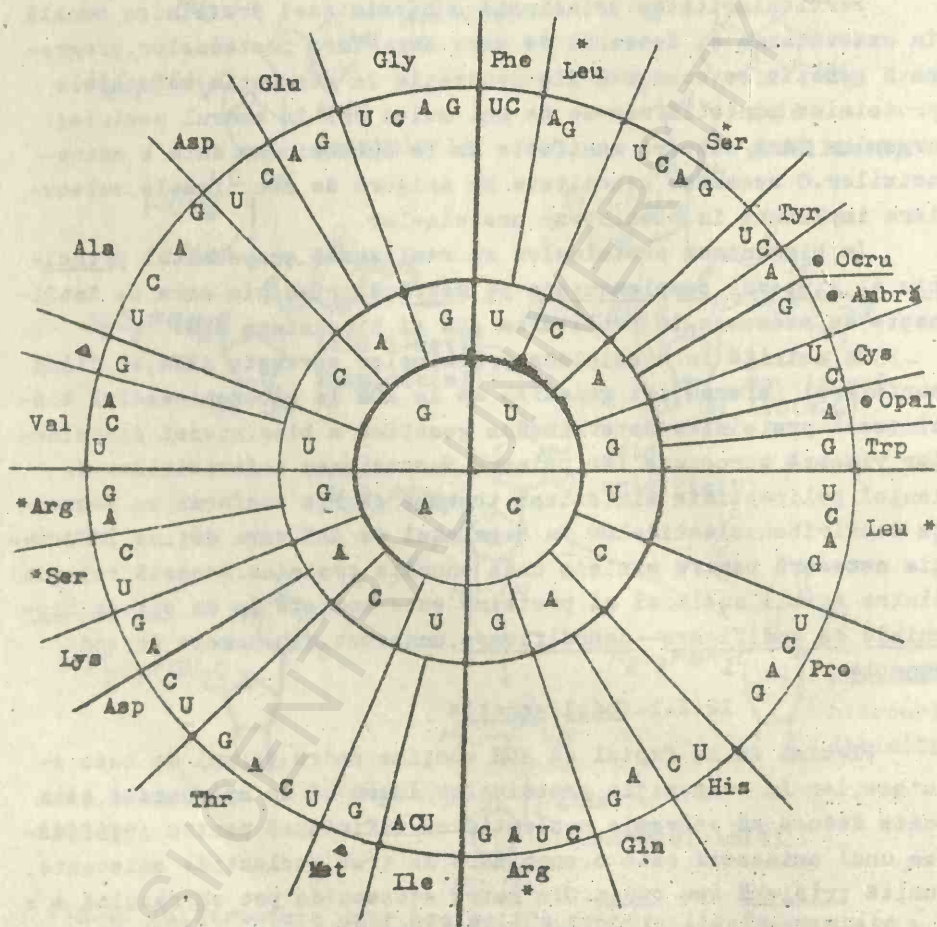


Fig.12.17. Secvența ribonucleotidelor in codonii ARNm. Tripletele care codifică diferiți aminoacizi(ei sînt trecuți sub formă prescurtată la periferia circumferinței) se citesc de la centru (capătul 5') spre periferie(capătul 3'). In toți codonii primele

primele două nucleotide sînt strict fixate, iar ultimul poate să se deosebească. O excepție constituie codonii Trp și Met. Aminoacizii marcați cu steluță se întîlnesc de două ori; cu puncte și triunghiuri sînt indicați codonii de terminare și de inițiere.

sub formă de triplete deoxiribonucleotidice este conținută în catena de ADN care servește ca matriță în sinteza ARN<sub>m</sub>.

Din cele 64 de triplete posibile, trei, anume UAA, UAG și UGA au primit denumirea de codoni terminatori (codoni stop), ei dînd semnalul pentru terminarea translației. Codonii AUG și GUG se numesc codoni inițiatori (de inițiere), ei marcînd începutul sintezei unei catene polipeptidice.

Numeroși codoni sînt sinonimi, ei codificînd același aminoacid. De exemplu, serina este specificată de codonii UCU, UCC, UCA, UCG, AGU și AGC. Această particularitate a codului genetic se numește degenerare. În majoritatea cazurilor, codonii sinonimi se deosebesc numai după nucleotidul care ocupă poziția a treia în tripletă. Primele două nucleotide în tripletă, probabil, au o importanță mai mare pentru codificarea aminoacidului. Se pare că degenerarea codului genetic este relativă, deoarece codonii sinonimi ai uneia și aceleiași aminoacid nu sînt la fel de eficienți în biosinteza proteinelor.

Deși codul genetic este degenerat, el se distinge printr-o ambiguitate redusă. Nici un codon, în afară de GUG nu determină mai mult decît un aminoacid. Codonul GUG poate specifica formilmetionina la începutul translației, dar codifică valina cînd el este în interiorul mesajului.

O caracteristică a codului genetic este universalitatea lui, care ne arată că un anumit codon codifică un același aminoacid la orice organism viu, indiferent de treapta evolutivă pe care se află. Universalitatea codului genetic constituie unul din argumentele cele mai puternice în favoarea ideii că toate organismele vii au provenit dintr-un precursor unic.

Codul genetic este neacoperit și fără virgule. Aceasta înseamnă că tripletele succesive, vecine dintr-o secvență de nucleotide a unei gene nu se acoperă, nu-și împrumută nucleotide, nu au nici un nucleotid comun. Codonii reprezintă unități de sine stătătoare.



teare, nesuprapuse. De asemenea, între sfârșitul unui codon și începutul codonului următor nu există spațiu sau nucleotide. Prin urmare codul genetic este fără virgule, lipsind semnele speciale care să marcheze sfârșitul unui codon și începutul codonului următor.

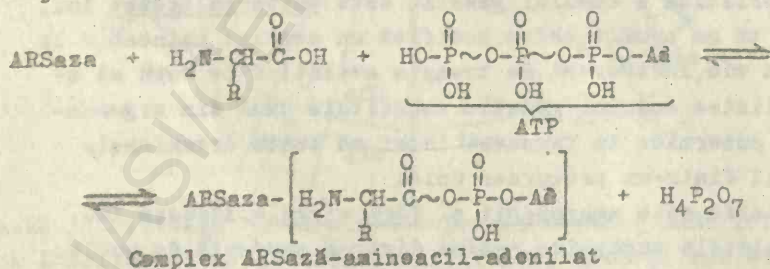
Citirea codului genetic este influențată de concentrația ionilor ( $Mg^{2+}$ ), temperatură, prezența solvenților organici, antibiotice (streptomicină) și alți factori.

### 12.2.2. Activarea amineacizilor și formarea amineacil-ARNt

Biosinteza proteinelor este un proces enzimatic complex, cu mai multe etape.

Prima etapă în biosinteza proteinelor este etapa de recunoaștere (recognition), a cărei denumire vine de la faptul că, în cursul acestei etape, aminoacidul recunoaște prin intermediul unei proteine-enzime, ARNt său specific cu care formează derivatul amineacil-ARNt.

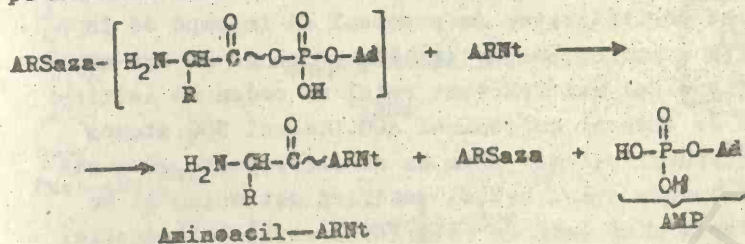
Formarea derivaților amineacil-ARNt are loc în două stadii. Aminoacidul nu reacționează cu molecula ARNt, ci este supus mai întâi activării. Procesul de activare a amineacizilor este catalizat de o enzimă specifică, numită amineacil-ARNt ligază sau amineacil-ARNt sintetază (ARSază), a cărei acțiune cere prezența ionilor de  $Mg^{2+}$ . Fiecare aminoacid are enzima sa specifică de activare, deci există cel puțin 20 de amineacil-ARNt sintetaze diferite. Energia necesară pentru procesul de activare a amineacizilor este furnizată de ATP. În urma interacției între ARSază, ATP și aminoacid se obține complexul enzimei cu amineaciladenilatul :



Amineaciladenilații reprezintă forma activă a amineacizilor.

În cel de al doilea stadiu, catalizat tot de ARSază, are loc

transferul restului de aminoacid activat din complexul menționat pe molecula ARNt rezultând astfel derivatul aminoacil-ARNt :



Pentru fiecare aminoacid există nu numai o ARSază corespunzătoare, dar și un ARNt specific. Fixarea aminoacizilor pe moleculele de ARNt se face printr-o legătură esterică între grupa carboxil și hidroxilul de la carbonul C-2' sau C-3' din ribeza adenozinei existente la capătul 3' al catenei poliribonucleotidice (fig. 5.11)

### 12.2.3. Mecanismul molecular al biosintezei proteinelor în ribozomi

Derivații aminoacil-ARNt, sintetizați în citoplasmă, constituie forma nemijlocită sub care aminoacizii activați, sint transportați spre ribozomi, unde are loc biosinteza matricială a proteinelor.

Etapa ribezomală a biosintezei proteinelor se numește translație, întrucât în această etapă se realizează traducerea secvenței nucleotidice a ARN<sub>m</sub> în succesiunea aminoacidică a proteinei sintetizate.

Translația ARN<sub>m</sub> în catena polipeptidică cuprinde trei faze: 1) inițierea translației; 2) translația propriu-zisă sau polimerizarea aminoacizilor în catena polipeptidică, fază numită și elongatie; 3) terminarea translației. Întrucât, inițierea, elongarea și terminarea biosintezei catenei polipeptidice sînt cel mai bine studiate la bacterii, în continuare aceste procese vor fi luate ca bază. În cazurile unde intervin deosebiri între ele și procesele analoge din celula eucariotă, se vor face mențiunile adecvate.

Inițierea translației în condiții fiziologice înseamnă recunoașterea „punctului (semnalului) de start” în ARN<sub>m</sub>, asocierea subunităților ribezomale și a unui aminoacil-ARNt special, numit aminoacil-ARNt inițiator, cu acest punct inițial, rezultînd astfel

complexul ribozomului funcțional activ.

Existența unui punct inițial (punct de citire), strict fixat în translație, creează posibilitatea ca procesul să înceapă de la o secvență determinată a nucleotidelor în ARNm, adică de la așa-numiții codoni de inițiere. Cel mai frecvent rolul de codon de inițiere este îndeplinit de codonul metioninei AUG. Codonul GUG, atunci când se află la începutul catenei ARNm, de asemenea, poate juca rolul de codon inițiator. În acest caz, el codifică metionina și nu valina cum se întâmplă când este în interiorul mesajului genetic.

Suportul structural al biosintezei proteinelor îl constituie ribozemii. Pe suprafața celor două subunități ribozomale există anumite regiuni care asigurând orientarea sterică optimă a reacțanților, favorizează desfășurarea reacțiilor implicate în biosinteza proteinelor. Astfel, fiecare ribozom posedă două regiuni sau situsuri specifice: situsul A (situsul acceptor sau aminoacilic) și situsul P (situsul donor sau peptidilic). În situsul A se fixează ARNt care aduce următorul aminoacid ce trebuie să se lege la catena polipeptidică în creștere. În situsul P se atacează ARNt purtând catena polipeptidică în formare.

În condiții fiziologice ribozemii neparticipanți la biosinteza proteinelor se află disociați reversibil în subunitățile lor:  $70\text{ S} \rightleftharpoons 30\text{ S} + 50\text{ S}$  (procariote, mitocondrii, cloroplaste), respectiv  $80\text{ S} \rightleftharpoons 40\text{ S} + 60\text{ S}$  (eucariote).

Inițierea sintezei proteinice începe cu asocierea ARNm pe suprafața subunității ribozomale mici, orientată spre subunitatea mare (fig. 12.18). Această legare are loc într-un punct situat la circa 10 nucleotide de la capătul 5' al catenei de ARNm, întrucât „citirea” programului ARNm totdeauna se face în direcția 5' → 3'. În limitele unei subunități se încadrează numai doi codoni. Primul codon al ARNm la capătul 5' este AUG sau GUG. Formarea și stabilizarea complexului subunitate mică-ARNm sînt dependente de așa-numitul factor proteinic de inițiere IF-3. La complexul binar se atacează aminoacil-ARNt inițiator și GTP, rezultînd un complex ternar sau complexul de inițiere 30 S. În această interacțiune joacă un rol important factorul de inițiere IF-2.

La procariote aminoacil-ARNt inițiator este N-formilmetionil-ARNt<sub>f</sub><sup>Met</sup> (fMet-ARNt<sub>f</sub><sup>Met</sup>). ARNt<sub>f</sub><sup>Met</sup> se deosebește de ARNt<sub>m</sub><sup>Met</sup> care intro-



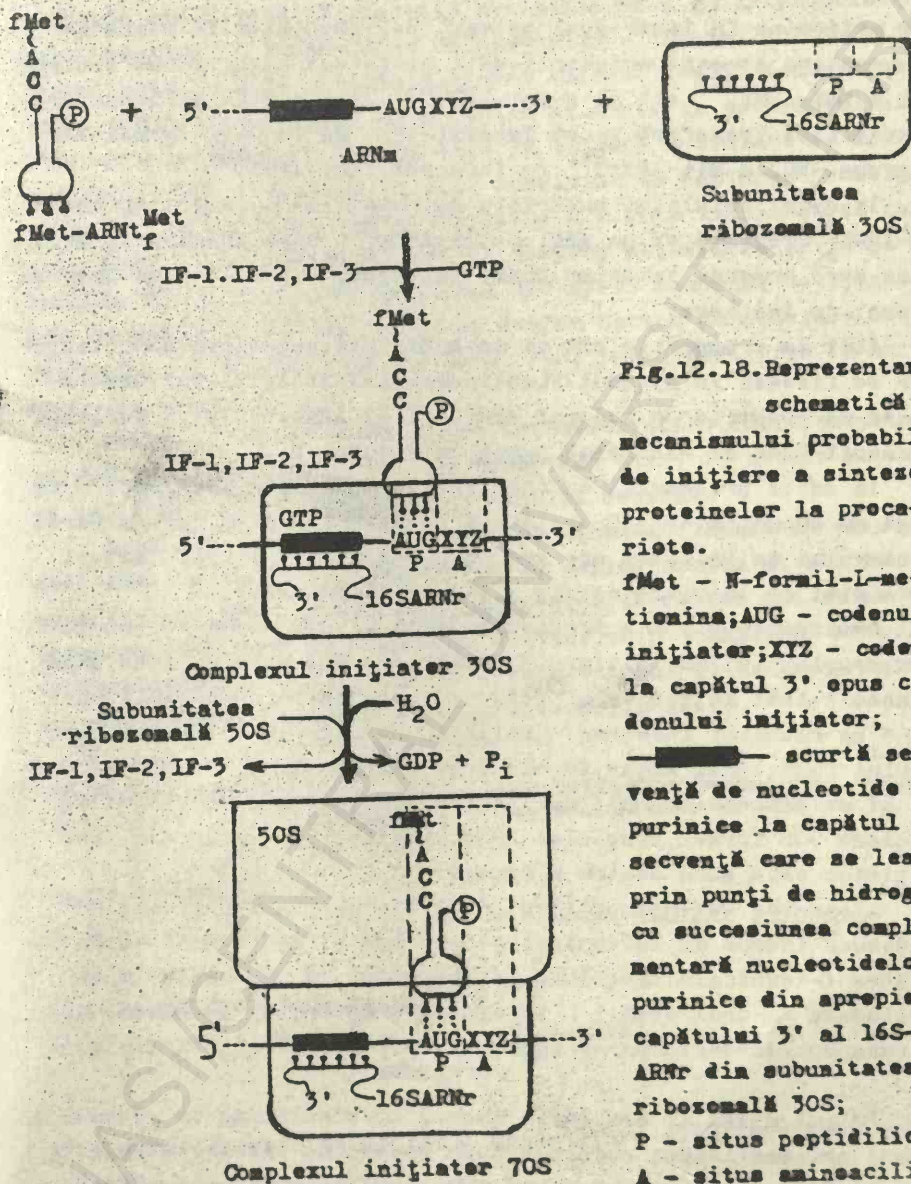


Fig.12.18.Reprezentarea schematică a mecanismului probabil de inițiere a sintezei proteinelor la procariote.

fMet - N-formil-L-metionina;AUG - codenul inițiator;XYZ - coden la capătul 3' opus codenului inițiator;

— scurtă secvență de nucleotide purinice la capătul 5', secvență care se leagă prin punți de hidrogen cu succesiunea complexentară nucleotidelor purinice din apropierea capătului 3' al 16S-ARNr din subunitatea ribozomală 30S;

P - situs peptidilic;

A - situs amineacilic;

IF-1,IF-2 și IF-3 - factori proteici de inițiere.

duce metionina în interiorul catenei polipeptidice. În etapa de recunoaștere aceeași aminoacil-ARNt sintetază catalizează sinteza atât a Met-ARNt<sub>f</sub><sup>Met</sup> cât și a Met-ARNt<sub>m</sub><sup>Met</sup>. Apoi o N-formiltransferază specifică transferă grupa formil(-C(=O)H) de la N-10-formil-THF la grupa -NH<sub>2</sub> a Met-ARNt<sub>f</sub><sup>Met</sup> cu formarea fMet-ARNt<sub>f</sub><sup>Met</sup>.

În cazul celulelor eucariote aminoacil-ARNt inițiator este Met-ARNt<sub>i</sub><sup>Met</sup>. Există și un ARNt, notat ARNt<sub>m</sub><sup>Met</sup> care transportă metionina spre codonul interior. Numai Met-ARNt<sub>i</sub><sup>Met</sup> poate să se lege cu codonul de inițiere.

Așa la procariote cât și la eucariote, aminoacil-ARNt inițiator se fixează în situsul P, anticodonul ARNt inițiator împerechindu-se specific cu codonul AUG(GUG) al ARNm. Ceilalți derivați aminoacil-ARNt se ancorează numai în situsul A.

În cazul procesului de inițiere la eucariote Met-ARNt<sub>i</sub><sup>Met</sup> se leagă cu subunitatea 40S, înainte de a se atașa ARNm, iar formarea complexului de inițiere are loc cu participarea a trei factori proteici de inițiere, notați eIF-1, eIF-2 și eIF-3.

Următoarea etapă a procesului de inițiere cuprinde joncțiunea complexului de inițiere (alcătuit din subunitatea mică, ARNm, aminoacil-ARNt inițiator și GTP) cu subunitatea ribozomală mare, având ca rezultat formarea complexului de inițiere 70S sau ribozomului funcțional activ. Totodată se scindează GTP în GDP și fosfat și se eliberează cei trei factori de inițiere. Complexul de inițiere 70S format, conținând ARNm, ribozomul și aminoacil-ARNt inițiator este gata pentru elongare.

Elongarea catenei polipeptidice. Sinteza unei polipeptide totdeauna începe de la capătul N-terminal și se termină cu extremitatea C-terminală. Creșterea polipeptidei cu un aminoacid se efectuează în trei stadii: 1) legarea următorului aminoacil-ARNt; 2) transpeptidarea (formarea legăturii peptidice) și 3) translocarea.

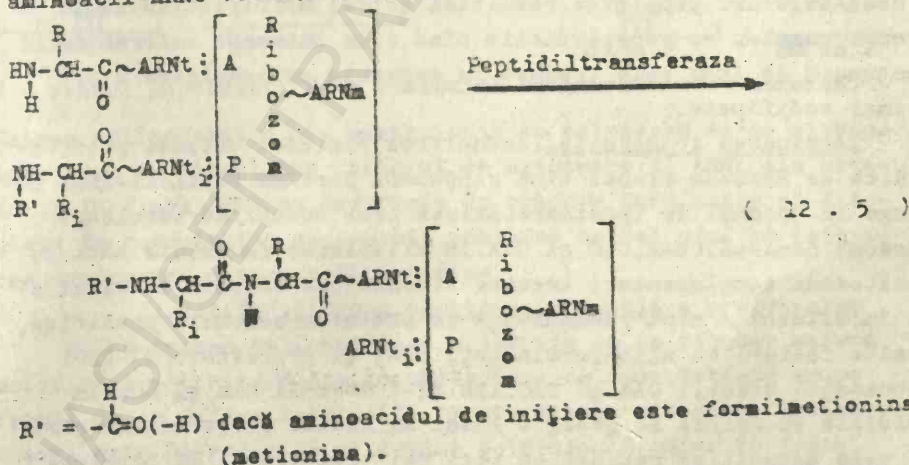
Primul ciclu al elongării începe cu stabilirea în situsul A a unui aminoacil-ARNt corespunzător codonului liber din acest situs A. Recunoașterea codonului ARNm se face prin anticodonul ARNt care transportă aminoacidul specificat de acel codon. Datează legăturilor de hidrogen ce iau naștere între nucleotidele complementare din anticodonul aminoacil-ARNt respectiv și cele



din codonul liber al ARNm se înfăptuiește translația informației genetice codificată de secvența nucleotidică a poliribonucleotidului matriță în succesiunea aminoacidică a catenei polipeptidice sintetizate. Cu alte cuvinte, alegerea aminoacil-ARNt pentru următorul ciclu al elongării este decisă dinainte de acel codon al ARNm care, în momentul dat, se află în situsul A. Înainte de anexarea aminoacil-ARNt, situsul A se află complexat cu factorul proteinic citosolic de elongare EF-Tu conținând GTP. Prin imobilizarea aminoacil-ARNt în situsul menționat se produce eliberarea EF-Tu și hidroliza GTP până la GDP. Complexul GDP-EF-Tu desprins de pe ribozom interacționează cu cel de al doilea factor de elongare EF-Ts conducând la regenerarea GTP-EF-Tu care poate participa la un nou ciclu de elongare.

Unele antibiotice din grupa tetraciclinelor, unele antibiotice aminoglicezidice (streptomicina, neomicina etc.) și altele acționează ca inhibitori specifici ai stadiului descris.

După alipirea aminoacil-ARNt pe ribozom alături de aminoacil-ARNt inițiator se desfășoară al doilea stadiu al elongării care include sinteza legăturii peptidice între cei doi aminoacizi. Formarea legăturii peptidice se produce prin transferul restului de formilmationină de pe ARNt<sub>f</sub><sup>Met</sup> (din situsul P) la grupa amino a aminoacil-ARNt vecin (din situsul A) (ecuația 12.5).



Această reacție este catalizată de enzima peptidiltransferaza.



parte componentă a subunității ribozomale mari.

După ce s-a format legătura peptidică, ARNt care a cedat aminoacidul rămâne încă fixat în situsul P, iar peptidil-ARNt format se află încă anexat în situsul A.

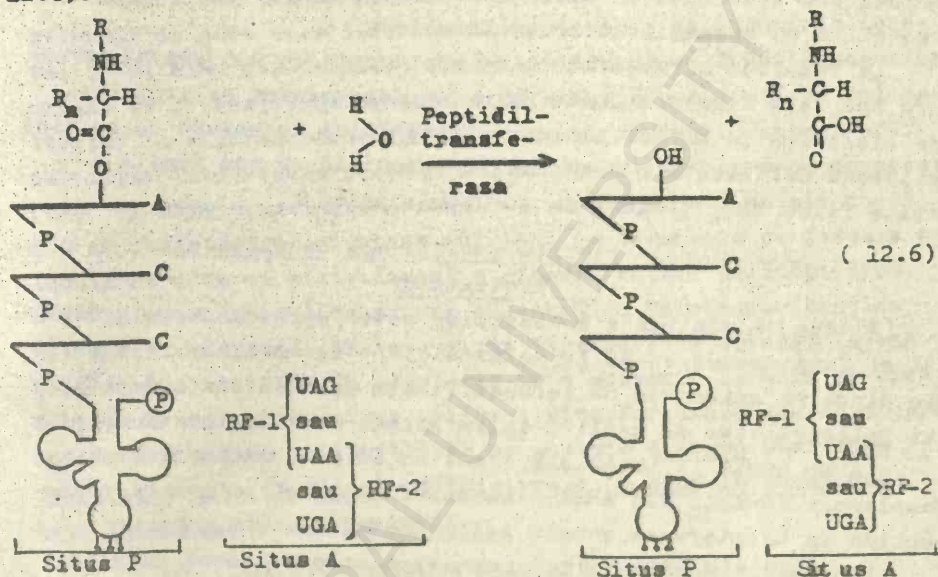
Cel de al treilea stadiu al ciclului de elongare, translocarea, se produce în prezența factorului de elongare denumit EF-G sau translocază. Acest factor, conținând GTP, se alipește de ribozom și determină eliberarea ARNt<sup>Met</sup><sub>f</sub> din situsul P. Factorul EF-G, probabil, favorizează de asemenea transferul peptidil-ARNt din situsul A în situsul P și în același timp deplasarea ribozomului pe catena ARNn cu un codon în direcția 5'→3', încât în situsul A vine codonul următor. Aceste mutări sunt însoțite de îndepărtarea EF-G în citosol și hidroliza GTP până la GDP și H<sub>3</sub>PO<sub>4</sub>.

În urma translocăției devine liber situsul A și se desăvârșește primul ciclu de elongare, în care N-formilmietionina se transformă într-o dipeptidă.

Apoi urmează al doilea ciclu de elongare, care începe cu fixarea în situsul A rămas liber a altui ARNt purtând următorul aminoacid ce trebuie inserat în catena polipeptidică. Repetarea stadiilor descrise pentru primul ciclu conduce la formarea celei de a doua legături peptidice, rezultând astfel o tripeptidă. Acest proces complex se repetă ciclic până când întreaga informație conținută de ARNn este tradusă în secvența aminacidică a proteinei codificate.

Terminarea translației. Încheierea sintezei catenei polipeptidice se produce atunci când ribozomul purtând peptidil-ARNt ajunge la codonul de terminare. Există trei codoni de terminare (codoni nonsens): UAA, UAG și UGA. În citoplasmă nu există ARNt cu anticodoni complementari acestor codoni. Însă codonii de terminare în situsul A sunt recunoscuți de proteine solubile specifice, numite factori de eliberare, notați RF-1 și RF-2. Factorul RF-1 recunoaște codonii UAA și UAG, iar RF-2 codonii UAA și UGA. În celulele eucariote se găsește numai un factor de terminare eRF. El este capabil să recunoască toți cei trei codoni de terminare. În unele cazuri garanția terminării este asigurată de doi codoni terminatori, așezați unul după altul.

Datorită interacțiunii specifice a factorului de eliberare cu codonul de terminare și cu ribozemul se modifică specificitatea peptidiltransferazei din subunitatea ribozomală mare, enzima catalizând acum transferul restului peptidil, de la peptidil-ARNt aflat în situsul P, pe molecula de apă. În acest mod are loc hidroliza legăturii esterice dintre restul peptidil și ARNt (ecuația 12.6).



R - restul peptidil ;  $R_n$  - radicalul amineacidului C-terminal  
 Catena polipeptidică nou sintetizată se detașează de pe ribozom. Apei trec în citoplasmă factorul de eliberare și ARNt din situsul P. În final ARNt se desprinde de ribozom care poate să disocieze în subunitățile componente, rămânând astfel până la inițierea următoarei catene polipeptidice.

#### 12.2.4. Modificarea posttranslațională a proteinelor

Multe catene polipeptidice eliberate de pe ribozom suferă modificări ulterioare. Așa, la procariote se îndepărtează grupa formil de la N-formil-Met. Atât la procariote cât și la eucariote uneori este hidrolizată metionina N-terminală chiar în timpul sintezei catenei polipeptidice. Aminopeptidazele pot scindea cîteva resturi de aminoacizi de la capătul N-terminal. De asemenea

resturile laterale de aminoacizi în catenele polipeptidice se supun unor modificări specifice. Ca exemple de astfel de modificări menționăm: formarea punții disulfidice, hidroxilarea prolinei și lizinei în collagen, atagarea radicalilor de glucide la restul de asparagină cu formarea glicoproteinelor, fosforilarea -OH serinei sau treoninei în unele proteine, imbinarea grupărilor prostetice cu apoenzimele (apoproteinele).

Ca rezultat al modificărilor menționate se conturează structura spațială finală a proteinelor, ea determinând activitatea lor biologică. De altfel, catena polipeptidică, pe măsură ce se sintetizează, dobîndește o conformație apropiată de cea finală, aceasta fiind condiționată de structura primară.

#### 12.2.5. Unele particularități ale biosintezei proteinelor

Viteza de sinteză a proteinelor este foarte mare: la bacterii se încatenează 20-40 de aminoacizi pe secundă, iar la eucariote circa un aminoacid pe secundă. Viteza mare de sinteză a catenei polipeptidice se explică între altele prin faptul că moleculele

ARNa poate fi translată simultan de mai mulți ribozomi. Complecșii formați din ARNa, ribozomi funcțional activi și polipeptide în creștere se numesc poliribozomi sau polizomi.

Deși sinteza catenei polipeptidice se desfășoară cu viteză mare, aminoacizii sînt strict legați în succesiunea indicată de ARNa, datorită împerecherii codonilor acestuia cu anticodonii de pe ARNt corespunzători. Însă o analiză profundă a problemei necesită unele precizări. Codonul 5'-XYZ-3' din ARNa se cuplează antiparalel cu anticodonul 3'-X'Y'Z'-5' din ARNt. Primele două nucleotide în codon, începînd de la capătul 5' sînt constante, iar ultimul nucleotid (capătul 3') poate fi diferit. Un asemenea grad de libertate explică în mare măsură degenerarea codului genetic. De exemplu, cei patru codoni care codifică treonina, toți încep cu AC, dar se deosebesc după nucleotidul din poziția 3' (U, C, A, G). Acest aspect al degenerării se numește ipoteza concordanței neechivalente („Wobble hypothesis”). Anticodonii unor ARNt, cum s-a menționat, adesea conțin nucleotide modificate, ca de exemplu, acidul inozinic (IMP sau I). Interesant de subliniat că nucleoti-



dele modificate se găsesc la capătul 5' al anticodonului, deci corespund poziției neechivalente în codon. În consecință o anumită moleculă de ARNt poate recunoaște unul, doi sau trei codoni diferiți în care primele două nucleotide sînt identice.

Numărul de catene polipeptidice care se sintetizează pe o moleculă de ARNm este diferite la procariote și eucariote. Capătul 5' al ARNm din celulele eucariote începe cu 7-metilguanozina urmată de trifosfat. Se presupune că acest adaos joacă un rol hotărîtor în citirea punctului de start al sintezei catenei polipeptidice: întotdeauna codonul AUG aflat cel mai aproape de acest „cap” al ARNm constituie codonul de inițiere. Nici un alt codon AUG nu poate îndeplini acest rol. Deci la eucariote pe fiecare moleculă de ARNm se sintetizează o singură catenă polipeptidică.

La procariote ARNm nu are adaosuri la capete, dar conține mai mulți codoni de inițiere și de terminare pe aceeași catenă poliribonucleotidică. În acest caz pe o moleculă de ARNm se sintetizează mai multe catene polipeptidice. Porțiunea din ARNm care codifică o catenă polipeptidică se numește cistron. Deci ARNm la procariote este de obicei policistronic, pe cînd la eucariote este întotdeauna monocistronic.

#### 12.2.6. Reglarea celulară a biosintezelor proteinelor

Celula vie are capacitatea să-și regleze sinteza proteinelor în raport cu condițiile variabile de existență.

Proteinele care se sintetizează cu aceeași viteză și în cantități constante, indiferent de modificările de mediu, se numesc proteine constitutive.

Alte proteine sînt sintetizate cu viteze schimbătoare ca răspuns la diferite condiții de viață. Sinteza acestor proteine (inclusiv a enzimelor) se reglează cu ajutorul mecanismelor de inducție și represie.

Prin inducție se înțelege declanșarea sau intensificarea sintezei unei enzime sau a unui grup de enzime, participante la aceeași secvență de reacții, ca rezultat al pătrunderii în celulă a unei substanțe determinate. Enzimele a căror sinteză se reglează pe calea inducției au primit denumirea de enzime inducti-

bile. Substanțele care stimulează viteza de sinteză a enzimelor se numesc inductori. Inductorul este de obicei substratul enzimei date sau o combinație structural apropiată acestuia. Un exemplu de inducție enzimatică îl constituie reglarea sintezei enzimelor de catabolizare a lactozei la Escherichia coli. Dacă celulele de E. coli sînt crescute pe mediu cu glucoză, atunci metabolizarea ei se realizează de enzimele constitutive. Însă prin adaugarea în mediu a lactozei ca unic substrat de carbon și energie, se induce sinteza a trei enzime, una din ele fiind  $\beta$ -galactozidaza care scindează lactoza în  $\beta$ -D-galactoză și  $\alpha$ -D-glucoză. Deci lactoza este inductorul  $\beta$ -galactozidazei. Pe calea inducției se reglează sinteza enzimelor catabolice care facilitează pătrunderea substratelor în celulă și integrarea produșilor lor de scindare în metabolismul intermediar.

Termenul de represie definește fenomenul de întrerupere a sintezei unei anumite enzime sau a unui grup de enzime catalizînd o succesiune dată de reacții. Acestea sînt enzimele represibile. Represia se realizează prin intermediul unor substanțe micromoleculare, prezente în celulă, în concentrații determinate. Astfel, acumularea în celulă a produsului final al unei sau altei căi anabolice determină scăderea vitezei de sinteză a tuturor enzimelor implicate în formarea lui. Represia este specifică reacțiilor de biosinteză. De exemplu, prezența argininei în celulele de E. coli produce întreruperea sintezei enzimelor care catalizează biosinteza acestui aminoacid.

Reglarea biosintezei enzimelor pe calea inducției și represiei afectează transcrierea, deci sinteza matricială a ARNm pe ADN cromozomial în care este cuprinsă informația genetică pentru codificarea unor proteine date.

Mecanismele moleculare prin care se explică fenomenele de inducție și represie a biosintezei proteinelor au fost fundamentate de P. Jacob și J. Monod, laureați ai premiului Nobel în 1965.

Conform ipotezei elaborată de acești autori, la baza procesului de reglare a biosintezei proteinelor la procariote se află operonul. Acesta cuprinde o serie de gene structurale care codifică prin intermediul ARNm sinteza proteinelor corespunzătoare. În imediata vecinătate cu grupul acestor gene se găsește așa-numita



genă operatoare care controlează punerea în funcțiune și decuplarea genelor structurale respective, determinând astfel nivelul activității lor, viteza folosirii lor pentru sinteza proteinelor. Probabil fiecare grup de gene structurale care codifică sinteza unor proteine cu funcții conexe au o genă operatoare proprie. Gena operatoare împreună cu genele structurale alcătuiesc un operon. Gena operatoare se mărginește cu o genă numită promotor capabilă să recunoască ARN-polimeraza și să declanșeze transcrierea genelor structurale. Funcționabilitatea promotorului este dependentă de gena operatoare și de interacțiunea ei cu diferite substanțe. Funcția genei operatoare se află sub controlul altei gene speciale, numită genă reglatoare. Această genă nu se găsește alături cu operonul asupra căruia acționează. Gena reglatoare poate să fie localizată în altă regiune a cromozomului, la o distanță oarecare de operon, întrucât ea își exercită efectul prin intermediul unei proteine, cu numele de repressor. Toți represorii se leagă cu gena operatoare și blochează biosinteza ARNm, prin urmare și biosinteza proteinelor corespunzătoare. Capacitatea de a se lega cu gena operatoare depinde de conformația represorului care poate fi activă sau inactivă. Numai în forma activă represorul este capabil să interacționeze cu gena operatoare și să întrerupă sinteza ARNm și a proteinelor respective. Inactivarea represorului este produsă de inductori, iar conversia lui din starea inactivă în starea activă de substanțele care reprezintă biosinteza proteinelor.

Mecanismul inducției biosintezei enzimelor poate fi explicat în modul următor: represorul, sintetizat pe ARNm care reprezintă copia genei reglatoare, se leagă de gena operatoare. În consecință este blocat accesul ARN-polimerazei la promotor și nu se poate realiza transcrierea genelor structurale. În această situație nu se sintetizează ARNm și nici enzimele codificate de genele structurale ale operonului respectiv (fig. 12.19). Când în celulă apare inductorul, el se combină cu represorul și îi modifică conformația, inactivându-l. Represorul inactiv își pierde afinitatea pentru gena operatoare. Ultima, eliberându-se de sub blocajul represorului, cupleză transcrierea genelor structurale pe care le controlează, permițând astfel biosinteza ARNm corespunzător și biosinteza en-



zimelor inductibile codificate de aceste gene.

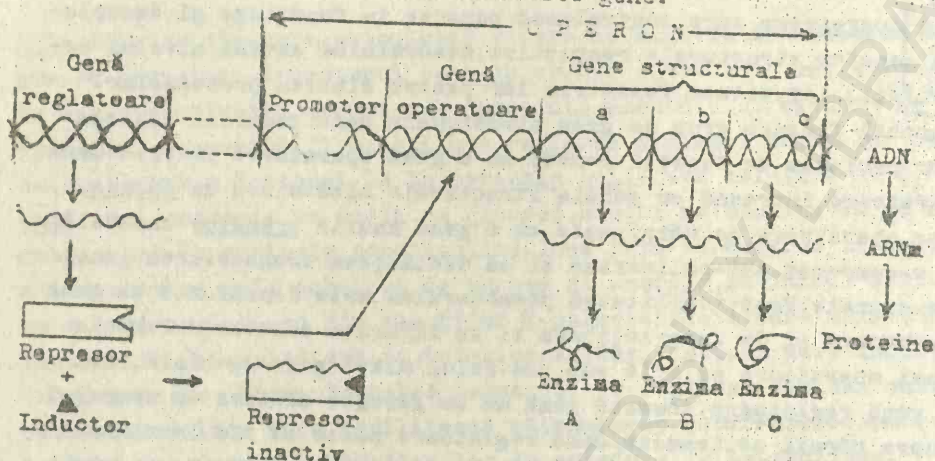


Fig.12.19.Schema mecanismului de inducție a sintezei enzimelor.

În cazul enzimelor a căror sinteză se reglează pe calea represiei se postulează o afinitate spontană redusă a represorului pentru gena operatorie. Represorul se activează în urma combinării lui cu un metabolit, denumit corepresor care poate să fie produsul final al unei secvențe date de reacții. Represorul activ se poate uni cu gena operatorie, blocând-o și inhibând legarea ARN-polimerazei de promotor. În această situație ARNm nu poate să fie sintetizat, iar decuplarea transcrierii genelor structurale atrage după sine întreruperea procesului de translație.

Inducția și represia sintezei proteinelor au loc atât la procariote cât și la eucariote. Însă complexitatea structurală a celulelor eucariote a favorizat, probabil, apariția unor mecanisme și căi suplimentare de reglare a biosintezei proteinelor.

Un rol important în reglarea biosintezei proteinelor la organisme superioare posedă substanțele biologic active (hormoni, neuromediatorii, amine biogene etc.). Acțiunea lor poate să se manifeste asupra transcrierii, formării aminoacil-ARNt și nemijlocit asupra procesului de translație.

Cu toată importanța fundamentală și aplicativă a problemei, mecanismele moleculare ale reglării biosintezei proteinelor la eucariote sînt studiate insuficient.

### 12.3. METABOLISMUL CROMOPROTEINELOR

Cromoproteinele sînt heteroproteine (proteine complexe) alcătuite dintr-o proteină simplă și o grupare prostetică colorată care poate fi un derivat izoaloxazinic, porfirinic etc. Foarte importante și răspindite în natură sînt cromoproteinele care au ca grupare prostetică diferite fier-porfirine. Din această clasă de cromoproteine fac parte hemoglobinele, mioglobinele, cloroplastina și unele oxidoreductaze (catalaza, peroxidaza, citocromii).

#### 12.3.1. STRUCTURA HEMOGLOBINELOR

Hemoglobinele conțin ca grupare prostetică hema sau protohemul care este complexul chelatic al protoporfirinei IX cu fierul bivalent. Protoporfirina IX se leagă cu atomul de fier prin intermediul atomilor de azot ai celor patru inele pirolice. Structura hemului este redată în fig. 12.20.

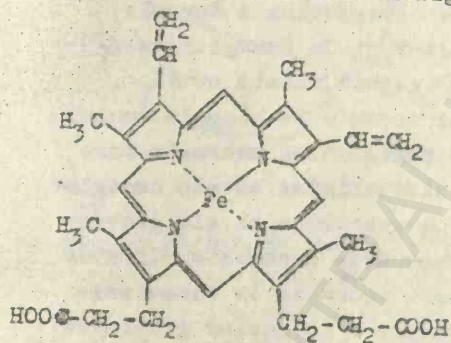


Fig. 12.20. Structura hemului

Componentul proteic al hemoglobinelor se numește globină. În timp ce protohemul prezintă aceeași structură la toate speciile de animale, globinele sînt diferite. Ele conferă hemoglobinelor specificitate de specie.

Masa moleculară a hemoglobinei este de 60.000 - 70.000 D.

Molecula de hemoglobină din singele omului și al unor mamifere este un tetramer constituit din patru catene polipeptidice, fiecare catenă complexînd cîte o moleculă de protohem. Atît la om, cît și la animale există mai multe tipuri de hemoglobine care se deosebesc prin caracteristicile fizice, chimice și imunologice.

În organismul adultului normal predomină cantitativ așa-numita hemoglobină normală A. Singele embrionului și copilului nou născut conține 80% hemoglobină F (hemoglobină fetală). În eritrocitele omului matur s-a mai găsit încă hemoglobina A<sub>2</sub> care reprezintă în medie 2,5%. Hemoglobina F se deosebește de hemoglobina



normală A după proprietăți și compoziția în aminoacizi. Din hemoglobina A lipsește izoleucina, în timp ce hemoglobina F conține acest aminoacid în proporție de 1,4%, ceea ce indică, probabil, originea foarte veche a ultimei hemoglobine, deoarece în hemoglobinele păsărilor intră aminoacidul menționat.

În compoziția moleculei de hemoglobină intră patru catene polipeptidice de globină, fiecare dintre ele fiind legată cu o moleculă de protohem. Hemoglobina A este alcătuită din două catene  $\alpha$  și două catene  $\beta$ . O catenă  $\alpha$  se compune din 141 de aminoacizi, iar o catenă  $\beta$  din 146 de aminoacizi. Studiul structurii primare a globinei din hemoglobina F umană a arătat că succesiunea aminoacizilor în catenele  $\alpha$  este identică cu cea a catenelor corespunzătoare din hemoglobina A. Celelalte două catene din molecula hemoglobinei F se deosebesc esențial de catenele  $\beta$  ale hemoglobinei A și au căpătat denumirea de catene  $\gamma$ . În conformitate cu cele de mai sus se poate folosi pentru hemoglobina A formula  $\alpha_2\beta_2$ , iar pentru hemoglobina F - formula  $\alpha_2\gamma_2$ . În hemoglobina  $A_2$  catenele  $\beta$  sînt înlocuite cu alte două catene, notate cu  $\delta$ .

În afară de cele trei hemoglobine normale în singele omului au fost puse în evidență și tipuri de hemoglobine anormale care se diferențiază după proprietățile fizico-chimice. Aceste hemoglobine sînt, cu cîteva excepții, rezultatul unor mutații ale genelor codificatoare. Numărul hemoglobinelor anormale depășește cifra de 50. În marea lor majoritate, hemoglobinele anormale se caracterizează prin modificări în structura primară a catenelor globinice cauzate de substituirea unor aminoacizi prin alții.

Structurile secundară, terțiară și cuaternară ale moleculei de hemoglobină au fost studiate de biochimistul englez M.F. Perutz, cu ajutorul difracției în raze X. Fiecare din cele patru catene polipeptidice ale hemoglobinei posedă o structură terțiară foarte asemănătoare cu conformația mioglobinei care are molecula constituită numai dintr-o catenă polipeptidică și un singur hem(fig.4.7). Mioglobina joacă un rol important în aprovizionarea cu oxigen a țesutului muscular, mai ales la animalele acvatice, unde leagă circa 40% din oxigenul țesuturilor. Structura terțiară a moleculei de mioglobină și a fiecăruia din cei patru monomeri ai hemoglobinei(fig.12.21) rezultă prin înfășurarea catenei



polipeptidice într-un ghem cu formă nesistemată. Acest ghem este format din fragmente liniare, reprezentând  $\alpha$ -helixuri (structura secundară), care alternează cu regiuni curbate, arcuite, nespiralate. Molecula hemului este localizată într-unul din arcurile catenei, la suprafața acesteia. Fierul din hem posedă 6 valențe coordinative, din care patru revin atomilor de azot ai inelelor pirolice. O legătură coordinativă cu fierul o formează apa care intră în constituția moleculei de hemoglobină și mioglobină. Ca al șaselea ligand servește o grupă funcțională din globină: azotul imidazolic al histidinei în cazul mioglobinei și o grupă slab acidă (carboxilică sau tiolică) în cazul hemoglobinei.

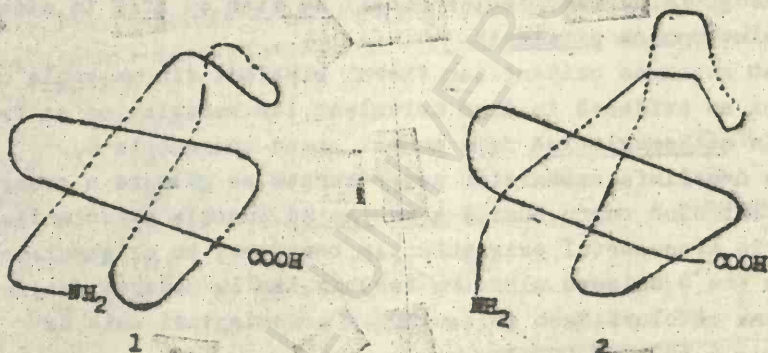


Fig.12.21. Schema structurii terțiare a catenelor globinice din molecula de hemoglobină.

1 - catena  $\alpha$  ; 2 - catena  $\beta$  . Linia continuă indică porțiunile  $\alpha$ -spiralate din catena polipeptidică.

În ce privește structura cuaternară, s-a constatat că cei patru monomeri din molecula hemoglobinei sînt dispuși astfel, încît fiecare catenă a perechii identice este rotită față de cea de a doua catenă cu  $180^\circ$ . Ca rezultat apare o moleculă cu formă aproape globulară avînd în centru un orificiu. Această structură cuaternară complexă se corelează cu funcția biologică a hemoglobinei de a lega  $O_2$  și a-l transporta de la plămîni spre țesuturile din organismul animal. La fixarea și cedarea  $O_2$  de către hemoglobină, conformația ei suferă modificări remarcabile : legarea oxigenului este însoțită de apropierea catenelor  $\beta$ , iar cedarea

oxigenului conduce la creșterea corespunzătoare a volumului moleculei. Asemenea fenomen este caracteristic numai pentru hemoglobina. Mioglobina care nu are structură cuaternară, molecula ei fiind alcătuită numai dintr-o catenă polipeptidică unită cu hemul, nu manifestă efectul descris.

Complexul hemoglobinei cu oxigenul se numește oxihemoglobină. Fiecare atom de fier din molecula hemoglobinei poate să se unească cu o moleculă de oxigen. Această reacție este reversibilă, oxihemoglobina disociind ușor în hemoglobină și  $O_2$ . Atât în hemoglobină cât și în oxihemoglobină atomii de fier se află în aceeași stare electronică bivalentă.

Sub acțiunea oxidanților, fierul bivalent din molecula hemoglobinei se oxidează în fier trivalent, iar hemoglobina se transformă în methemoglobină care nu mai poate transporta  $O_2$ .

În hemolimba animalelor nevertebrate se găsește o cromoproteină conținând cupru, numită hemocianină. Funcția hemocianinei constă în transportul oxigenului. În complexul cu oxigenul, hemocianina are o culoare albastru deschis, iar la cedarea oxigenului ea devine incoloră. Masa moleculară a hemocianinei este de 350.000 - 6.500.000 D.

### 12.3.2. BIOSINTEZA HEMOGLOBINEI

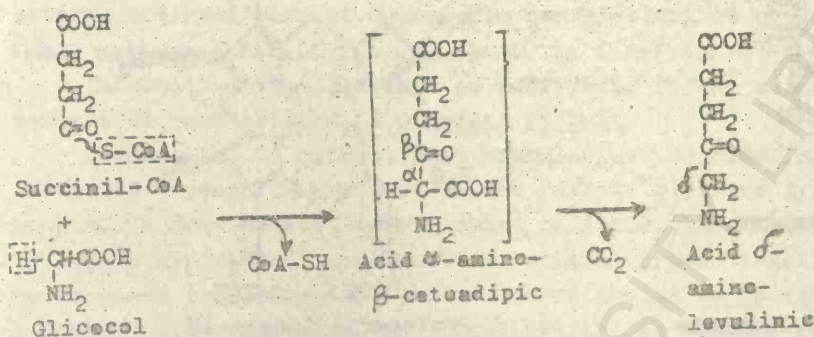
Biosinteza hemoglobinei sau hemoglobinogeneza cuprinde mai multe etape.

#### 12.3.2.1. Biosinteza nucleului porfirinic

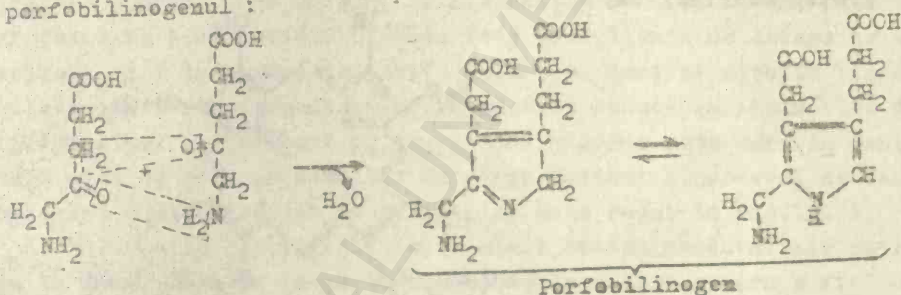
Experiențele cu substanțe conținând izotopi radioactivi au relevat că glicocolul și succinil-CoA servesc drept precursori în sinteza nucleului porfirinic (D. Shemin et al., 1952, 1953; L. Lascelles, 1957). Deci, biosinteza porfirinelor se corelează cu metabolismul aminoacizilor și ciclul acizilor tricarboxilici.

În construcția fiecărui inel pirolitic din scheletul porfirinic participă doi moli de succinat și doi moli de glicocol. Sinteza inelului pirolitic debutează cu reacția de condensare între succinil-CoA și glicocol, catalizată de enzima  $\delta$ -aminolevulinat-sintetaza piridoxalfosfat dependentă. Se presupune că în această reacție apare ca intermediar acidul  $\alpha$ -amino- $\beta$ -cetoadipic care prin

decarboxilare formează acidul  $\delta$ -aminolevulinic :



Din două molecule de acid  $\delta$ -aminolevulinic, sub acțiunea aminolevulinat-dehidratazei (porfobilinogen-sintazei), rezultă porfobilinogenul :

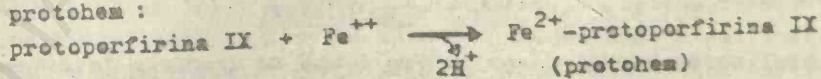


Porfobilinogenul constituie precursorul direct al porfirinelor. Din patru molecule de porfobilinogen, pe calea unor reacții cu un mecanism complex, se sintetizează protoporfirinogenul IX care se transformă în protoporfirina IX (fig. 12.22).

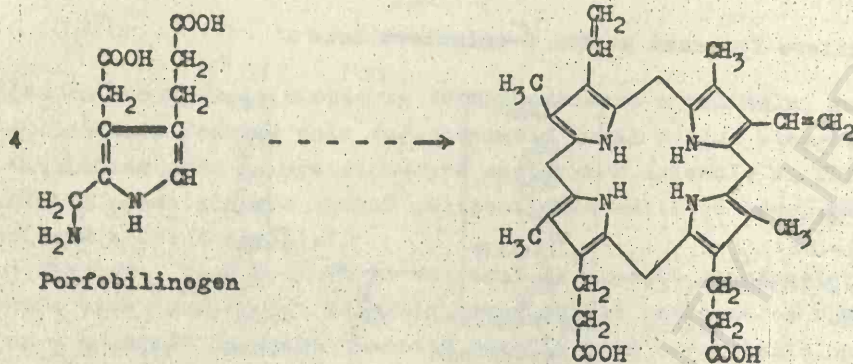
Protoporfirina IX intră în structura hemului, clorofilei, catalazei, peroxidazei și citocromilor.

### 12.3.2.2. Formarea protohemului

Enzima fierochelataza, care a fost izolată atât din mitocondriile animalelor și plantelor cât și din plastide, catalizează încorporarea fierului în protoporfirina IX care se transformă în protohem :

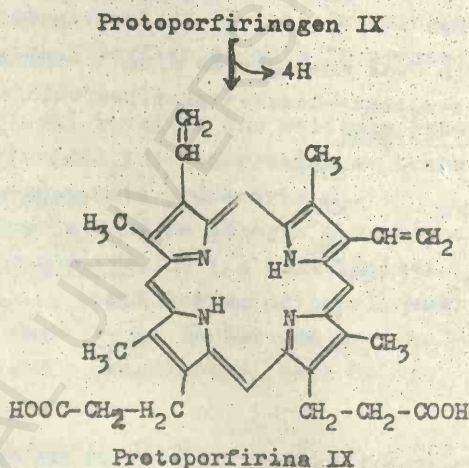






Protoporphyrinogen IX

Fig.12.22. Unele etape ale biosintezei protoporfirinei IX.



Protoporfirina IX

### 12.3.2.3. Biosinteza globinei

Biosinteza globinei are loc în ribozomii eritroblastilor (globule roșii cu nucleu, în stare de formare), pe calea descrisă de sinteză proteică. Acidul tetrahidrofolic și vitamina B<sub>12</sub> stimulează formarea globinei.

### 12.3.2.4. Complexarea hemului cu globina

În ultima etapă a procesului de hemoglobinogeneză, hemul se complexează cu globina și astfel ia naștere molecula de hemoglobină. Biosinteza hemoglobinei se desfășoară în măduva oaselor.

### 12.3.3. CATABOLISMUL HEMOGLOBINEI

Catabolizarea hemoglobinei începe odată cu trecerea intervalului de timp corespunzător vieții eritrocitelor (120 zile). Fago-

citarea eritrocitelor și degradarea hemoglobinei se produc în sistemul reticuloendotelial, preponderent în ficat, splină etc.

Catabolismul hemoglobinei se realizează în mai multe etape și conduce la compuşii numiți pigmenți biliari.

Prima etapă în catabolismul hemoglobinei cuprinde ruperea oxidativă a grupei  $\alpha$ -metinice dintre inelele pirolice A și B ale hemului. În urma acestei transformări oxidative, catalizată de hem-oxigenază, enzimă NADP dependentă, se elimină grupa  $\alpha$ -metinică și se formează o substanță de culoare verde, numită verdoglobină sau coleglobină, care pe lângă scheletul porfirinic deschis conține încă globina și  $Fe^{3+}$ . Apoi, verdoglobina pierde atomul de fier și globina. Atomul de fier este legat de o proteină transportoare, numită transferină (Tf) care îl pune la dispoziția măduvei osoase pentru procesul de hematopoieză. Globina este hidrolizată de catepsinele splinei până la amineacizi. Astfel, apare un derivat pirolic liniar, colorat în verde, denumit biliverdină. Prin reducerea enzimatică a biliverdinei se formează bilirubina, un pigment roșu, care în cantități mici se găsește constant în sânge. Schematic procesul de catabolizare a hemoglobinei în bilirubină este redat în fig. 12.23.

Bilirubina sintetizată în celulele reticuloendoteliale pătrunde în sânge, unde se leagă cu albumina plasmatică pentru a fi transportată la ficat.

Bilirubina, fie că este sau nu fixată pe albumina plasmatică, dacă are grupele carboxil neesterificate, poartă numele de bilirubină „liberă” sau „indirectă”.

În ficat, bilirubina indirectă se eliberează din complexul cu albumina și reacționează cu acidul UDP-glucuronic. În urma acestei reacții catalizate de UDP-glucuronozil-transferază rezultă monoglucuronid-bilirubina (20%) și diglucuronid-bilirubina (80%). Această formă conjugată se numește bilirubină „directă”. Din ficat, bilirubina solubilizată prin conjugare, împreună cu bilirubina liberă se acumulează în vezica biliară, de unde este secretată odată cu sucul biliar în tubul digestiv. În intestin, bilirubina esterificată este hidrolizată. La nivelul mucoasei intestinale o cantitate minimă de bilirubină se poate absorbi și pe calea venei porte pătrunde iarăși în ficat, fiind excretată din nou prin bilă. Cantita-

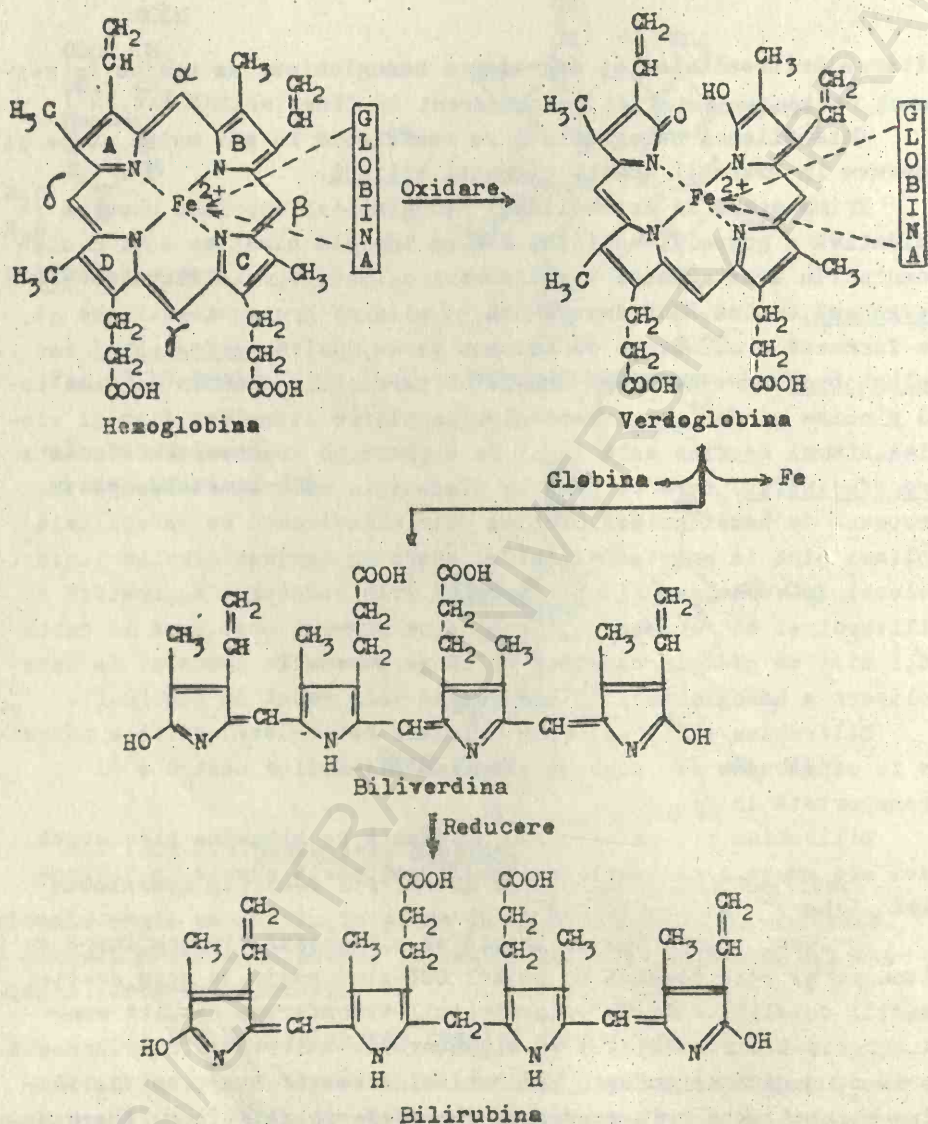


Fig.12.23. Catabolizarea hemoglobinei în bilirubină.

cea majoră de bilirubină este transformată de microorganismele intestinale în diferiți produși care parțial sînt absorbiți și retransformați în bilirubină, parțial sînt eliminați pe cale renală și în fecale.



## 13. VITAMINE

### 13.1. INTRODUCERE

În afară de glucide, lipide, aminoacizi, proteine, acizi nucleici există și alți factori absolut necesari pentru asigurarea unei activități fiziologice normale a organismului viu. Între aceștia un loc deosebit ocupă vitaminele.

Vitaminele sînt substanțe organice micromoleculare cu structură chimică diferită, care exercită o influență esențială asupra desfășurării proceselor biochimice în organismul viu. Multe viețuitoare, de exemplu microorganismele și plantele pot sintetiza vitaminele. Animalele, cu puține excepții, nu au capacitatea de a realiza sinteza tuturor vitaminelor și le primesc în hrană.

Vitaminele cunoscute în prezent se împart în trei grupe :

- 1) vitamine liposolubile ;
- 2) vitamine hidrosolubile și
- 3) substanțe asemănătoare vitaminelor.

Vitaminele îndeplinesc în organismul viu cele mai diverse funcții, determinînd creșterea și dezvoltarea normală a acestuia. În celula vie vitaminele se întîlnesc libere, fosforilate și legate cu proteinele. Numeroase vitamine se folosesc pentru biosinteza coenzimelor și grupărilor prostetice ce intră în structura enzimelor bicomponente. Vitaminele, posedînd o activitate biologică foarte ridicată, participă la reglarea diferitelor procese metabolice în organismele vii.

Lipsa unei sau altei vitamine din hrana omului și a animalelor provoacă tulburări ale metabolismului substanțelor, care manifestă prin boli specifice numite avitaminoze. Dacă hrana conține o vitamină în cantitate insuficientă pentru a acoperi cerința organismului, maladia este mai puțin expresivă și poartă numele de hipovitaminoză. Introducerea în organism a unui exces de vitamine, de asemenea, poate cauza boli denumite hipervitaminoze.

Apariția avitaminozelor și hipovitaminozelor se corelează cu scăderea cantității de proteine sau excesul de glucide în rația alimentară, cu intensificarea funcțiilor unor organe, cu modificarea sintezei sau degradarea vitaminelor în bolile infecțioase.

se etc.

Biosinteza vitaminelor în organismul animal și vegetal se poate realiza din precursori specifici numiți provitamine.

Unele substanțe organice naturale și sintetice au o structură asemănătoare cu cea a diverselor vitamine. Aceste substanțe se numesc antivitamine, intrucît prin introducerea lor în organismul animal se observă simptomele cauzate de insuficiența vitaminelor analoge. Acțiunea majorității antivitaminelor se explică prin formarea unor complecși inactivi ca rezultat al substituirii coenzimelor din compoziția enzimelor bicomponente.

### 13.2. VITAMINE LIPOSOLUBILE

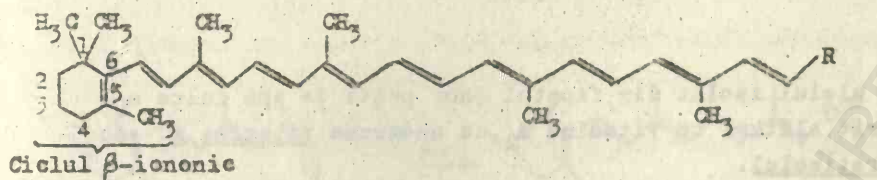
În această grupă intră vitaminele care au o singură proprietate comună - solubilitatea în acilgliceroli (grăsimi). Structura chimică, acțiunea biologică și răspîndirea în natură diferă de la o vitamină la alta. Dacă hrana conține cantități de vitamine liposolubile mai mari decît necesită organismul animal, acestea le poate depozita sub formă de rezerve în unele organe și țesuturi.

#### 13.2.1. Vitamina A (retinol, vitamina antixeroftalmică)

Vitamina A se formează în organismul animal prin scindarea carotenoidelor  $C_{40}$  conținînd cel puțin un ciclu  $\beta$ -iononic. Cele mai importante carotenoide cu rol de provitamine A sînt  $\alpha$ -carotenul,  $\beta$ -carotenul,  $\gamma$ -carotenul și criptoxantina (3-hidroxi- $\beta$ -carotenul) (fig. 8.3) care se găsesc în plante, alge și microorganisme. Animalele nu posedă capacitatea de a sintetiza carotenoide, însă le obțin cu hrană vegetală. Cercetări recente sugerează că  $\beta$ -carotenul este un posibil agent protector împotriva unor forme de cancer.

Vitamina A se formează în țesuturile animale prin oxidarea provitaminelor A. Sub acțiunea  $\beta$ -caroten-15,15'-dioxigenazei se rupe dubla legătură centrală din catena hidrocarbonată a moleculei de provitamină A și rezultă aldehida vitaminei  $A_1$ , numită retinal (fig. 13.1, etapele a și b). Enzimele care realizează scindarea oxidativă a carotenilor se descoperă în citosolul celulelor din intestinul, ficatul și rinichii diferitelor animale. Prin





Provitamină A

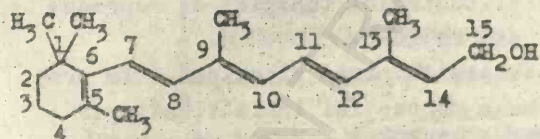
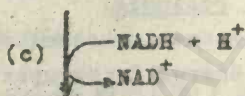
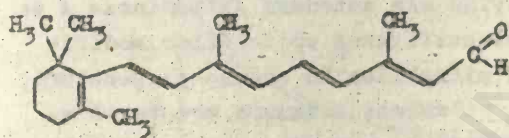
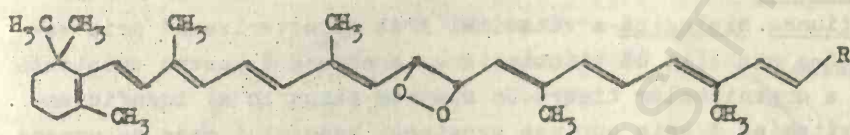


Fig.13.1. Formarea vitaminei  $A_1$  din caroteni.

reducerea retinalului în prezența retinoldehidrogenazei se obține retinolul sau vitamina  $A_1$  (fig.13.1, etapa c).

Vitamina A este prezentă în țesuturile animale atât sub formă de alcool liber cât și sub formă de esteri cu acidul palmitic. Vitamina A reprezintă una din puținele vitamine care poate să se acumuleze în organismul animal în cantități relativ mari. Ea se depozitează mai ales ca palmitat de retinil în ficat.



În uleiul izolat din ficatul unor pești de apă dulce s-a descoperit, alături cu vitamina A<sub>1</sub>, de asemenea vitamina A<sub>2</sub> sau 3-dehidroretinolul.

În sânge vitamina A este transportată sub forma unui complex cu o proteină specifică ce leagă retinolul, proteină aparținând prealbuminelor.

Acțiunea biologică a vitaminei A se caracterizează prin varietate. S-a stabilit că vitamina A este necesară pentru creșterea normală a organismelor tinere. Un simptom timpuriu al insuficienței de vitamină A este oprirea creșterii țesutului osos ca urmare a diminuării sintezei de condroitinsulfat. Îndeosebi vitamina A intervine în procesele metabolice ale țesuturilor epiteliale și, în general, ale țesuturilor derivând din ectoderm. Avitaminoză A se asociază cu cheratinizarea și stratificarea epiteliiilor, modificări ce facilitează pătrunderea microbilor în organe și țesuturi, dovedind rolul antiinfecțios al vitaminei A. Asupra creșterii animalelor exercită efect nu vitamina A ca atare, ci metabolitul rezultat prin oxidarea ei - acidul retinoic.

Vitamina A influențează, de asemenea, procesul reproducției. La animalele cu avitaminoză A se observă întreruperea spermatogenezei și resorbția embrionului. Controlul funcției de reproducere este efectuat de retinol sau retinal.

Cel mai bine studiată este participarea vitaminei A în procesele fotochimice aflate la baza percepției luminii. Radiația electromagnetică căzută pe retina ochiului este adsorbită de căluțele fotoreceptoare (bastonage și conuri) care o transformă în energie chimică și apoi în impuls nervos. Funcția bastonagelor din retina majorității vertebratelor depinde de prezența unei substanțe fotosensibile numită rodopsină (purpură vizuală). Aceasta este o cromoproteină alcătuită din proteina opsină și gruparea prostetică 11-cis-retinal. Sub acțiunea luminii rodopsina se scindează în opsină (incoloră) și allo-trans-retinal, cu formarea unor intermediari având proprietăți spectrale distincte (fig. 13.2). Izomerizarea 11-cis-retinalului, atașat la rodopsină, în allo-trans-retinal (ecuația 13.1) constituie prima reacție în excitația vizuală.

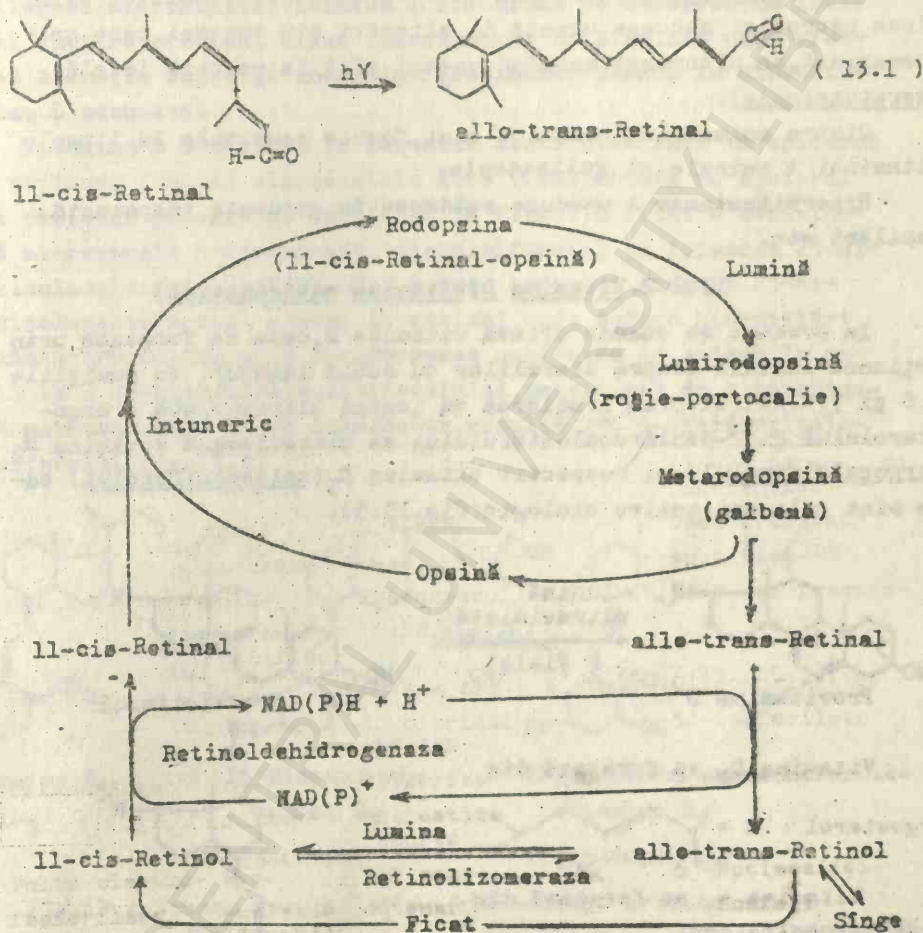


Fig.13.2.Schema participării vitaminei A în procesul vederii.

În retină s-a descoperit retinoldehidrogenaza care catalizează reducerea retinalului în retinol. Se presupune că all-trans-retinolul se transformă în 11-cis-retinol sub acțiunea retinolisomerazei, însă despre această enzimă nu se cunoaște încă nimic. Din 11-cis-retinal și opsină, fără consum de energie și la întuneric, se regenerează rodopsina (fig.13.2).

În carența de vitamină A resinteza rodopsinei decurge mai încet decât în condiții normale și aceasta duce la hemeralopie

(orbul găinilor) care se manifestă prin incapacitatea bolnavilor de a se adapta la întuneric. Dacă avitaminoza A este accentuată, se instalează xerofthalmia, constând în uscăciunea conjunctivei, prin lipsa secreției mucoase, urmată de alterări ale corneei, care se edemațiază, se ulcerează, mergând uneori până la necroză totală (keratomalacie).

Dintre animalele domestice sînt foarte sensibile la lipsa vitaminei A suinele și galinaceele.

Hipervitaminoza A produce scăderea în greutate, inapetență, depilări etc.

### 13.2.2. Vitamina D (vitamina antirahitică)

În prezent se cunosc cîteva vitamine D, care se formează prin acțiunea luminii asupra sterolilor cu duble legături în pozițiile 5, 6 și 7, 8. Astfel, prin iradierea cu lumină ultravioletă a ergosterolului și 7-dehidrocolesterolului se sintetizează vitamina D<sub>2</sub> (ergocalciferolul) și respectiv vitamina D<sub>3</sub> (colecalciferolul) care sînt cele mai active biologic (fig. 13.3).

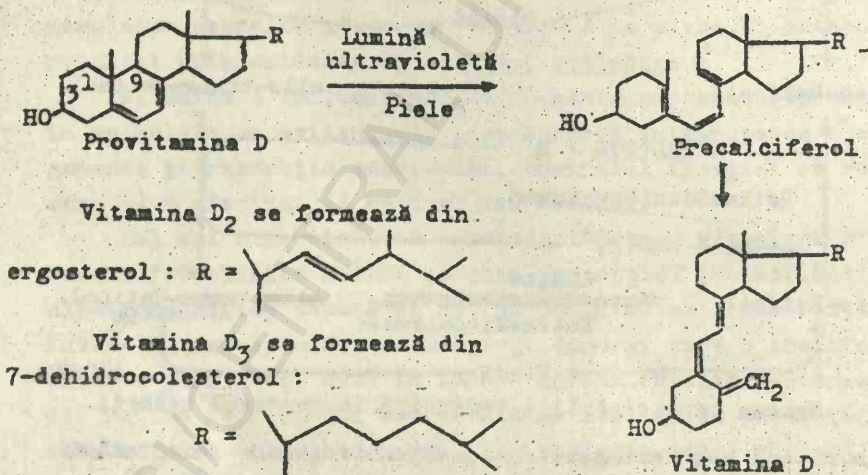


Fig. 13.3. Biogeneza vitaminelor D<sub>2</sub> și D<sub>3</sub>.

Acțiunea biologică a vitaminei D constă în reglarea metabolismului calciului și fosforului, condiționînd formarea normală a țesutului osos. Cercetări relativ recente au stabilit că vitamina



D își exercită efectele sale reglatoare prin intermediul metabolitelor ei hidroxilate. Vitamina D din hrană se absoarbe în intestinul subțire, procesul fiind favorizat de bilă. Bilele care afectează secreția bilei și absorbția grăsimilor conduc la hipovitaminoza D secundară.

Vitamina D absorbită în intestin sau sintetizată în epidermă sub acțiunea luminii ultraviolete este transportată cu ajutorul unei proteine plasmatiche specifice la ficat. În ficat o monooxigenază microsomală hidroxilează colecalciferolul cu formarea 25-hidroxicolecalciferolului ( $25\text{-OH-D}_3$ ). Prin curentul sanguin 25-hidroxicolecalciferolul ajunge în rinichi, unde suferă hidroxilări suplimentare. Astfel, prin incorporarea unui atom de oxigen în poziția 1 $\alpha$  a 25-hidroxicolecalciferolului, catalizată de o monooxigenază mitocondrială NADPH dependentă, rezultă 1 $\alpha$ ,25-dihidroxicolecalciferolul (fig.13.4).

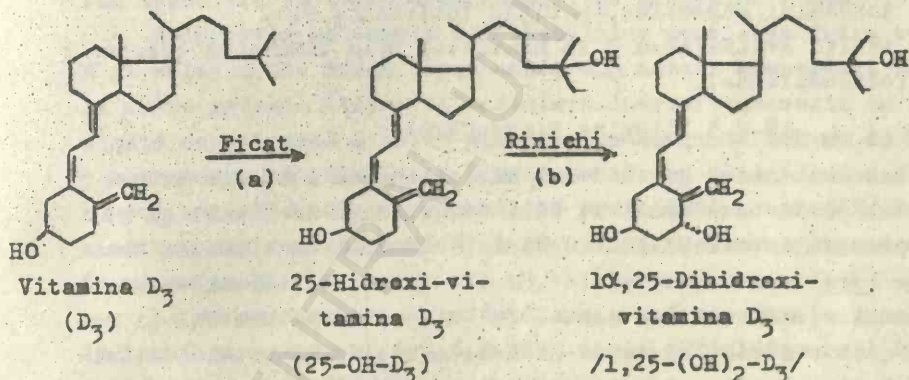


Fig.13.4. Schema reacțiilor de hidroxilare a vitaminei  $D_3$ .

(a) : 25-hidroxilaza vitaminei D ;

(b) : 1-hidroxilaza 25-hidroxi-vitaminei D.

1 $\alpha$ ,25-Dihidroxicolecalciferolul constituie principala formă activă, răspunzătoare direct de realizarea funcțiilor vitaminei D în procesul de transfer transmembranar al calciului și fosforului.

Intrucât 1 $\alpha$ ,25-dihidroxi-vitamina  $D_3$  se sintetizează în rinichi și acționează la nivelul intestinului, ea poate fi considerată ca un hormon steroicid. La bolnavii cu afecțiuni ale rinichilor

lor adesea se observă o demineralizare însemnată a oaselor.

1 $\alpha$ ,25-Dihidroxi-vitamina D<sub>3</sub> stimulează absorbția ionilor de calciu în mucoasa intestinală. Probabil, acest derivat hidroxiilat, asemănător altor hormoni steroidici, își realizează acțiunea la nivelul reglării transcrierii. Administrarea vitaminei D animalelor de experiență conduce la creșterea proteinelor care leagă calciu și participă la absorbția acestui ion în intestin. 1 $\alpha$ ,25-Dihidroxi-vitamina D<sub>3</sub> influențează, de asemenea, celulele osului, unde determină o mobilizare a ionilor de calciu. Totodată, 1 $\alpha$ ,25-dihidroxi-vitamina D<sub>3</sub> crește reabsorbția fosfatului anorganic în rinichi.

Lipsa vitaminei D în hrana animalelor tinere și a copiilor duce la rahitism, maladie care are ca trăsătură principală încetinirea procesului de mineralizare a oaselor în creștere. La copii suferinzi de rahitism se observă modificări ale sistemului scheletic: cap mare neproportional, torace modificat, bazin plat, membre inferioare deformate. Alte simptome ale rahitismului sînt tulburarea tonusului mușchilor, dentiția întârziată etc.

La adulți avitaminoza D se manifestă prin înmuierea țesutului osos (osteomalacie).

### 13.2.3. Vitamina E (tocoferol)

În natură există șapte forme ale vitaminei E, cărora li s-a dat denumirea de tocoferoli. Ei sînt sintetizați de plante și se găsesc predominant în uleiul vegetal. Structural tocoferolii derivă de la tocol sau 2-metil-2-(4',8',12'-trimetiltridecil)-6-hidroxicroman. Tocoferolii se deosebesc între ei după numărul și poziția grupelor metil legate de nucleul aromatic al tocolului. Cel mai răspîdit și cel mai activ este  $\alpha$ -tocoferolul sau 5,7,8-trimetiltocolul (fig. 13.5). În cantități mai mici se găsesc, de asemenea,  $\beta$ -,  $\gamma$ - și  $\delta$ -tocoferolii.

Acțiunea biologică a vitaminei E nu este pe deplin elucidată. Funcția principală a tocoferolilor constă în proprietatea lor de antioxidanți, protejînd lipidele nesaturate de oxidare. În acest rol tocoferolii pot apăra membranele lipidice de acțiunea radicalilor liberi, răspunzători de formarea peroxizilor organici. Se presupune că tocoferolilor le revine chiar un rol biologic mai specific, de componenți structurali ai membranelor celulare și



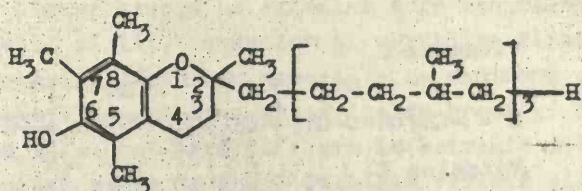


Fig.13.5. Structura chimică a  $\alpha$ -tocoferolului (5,7,8-trimetiltocelului).  $\beta$ -Tocoferolul conține hidrogen în poziția 7.  $\gamma$ -Tocoferolul conține hidrogen în poziția 5.  $\delta$ -Tocoferolul conține hidrogen în pozițiile 5 și 7.

insuficiența vitaminei E conduce la alterarea acestora și permeabilității lor.

Avitaminoza E la animale se manifestă printr-o serie de simptome tipice, între care cele mai caracteristice sînt distrofia musculară și tulburarea funcțiilor glandelor sexuale.

Comparativ, nu demult s-a stabilit o corelație între vitamina E și seleniu din hrană. Lipsa unuia din acești componenți cauzează la multe animale distrofia musculară. Întrucît goarecii cu insuficiență de vitamină E au, de asemenea, un conținut scăzut de  $Se^{2-}$ , s-a presupus că vitamina E previne oxidarea seleniului redus. La rîndul său, seleniu este capabil să preîntîmpine apariția unor simptome ale avitaminozei E și să reducă necesarul organismului în vitamina E.

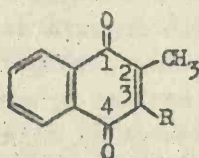
La om avitaminoza E se întîlnește mai rar. Foarte sensibile la insuficiența de vitamină E sînt unele animale (goareci, iepuri, cobai, viței, miei, rațe).

#### 13.2.4. Vitamina K (vitamina antihemoragică)

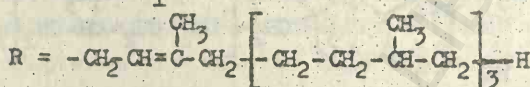
Denumirea generală de vitamină K se atribuie unor derivați ai 2-metil-1,4-naftochinonei, avînd hidrogenul din poziția 3 substituit cu o catenă laterală.

În lucernă, spanac, cereale etc. se găsește vitamina  $K_1$  (2-metil-3-fitol-1,4-naftochinona) sau filoquinona care are drept catenă laterală restul fitil. O serie de bacterii sintetizează vitamina  $K_2$  (2-metil-3-difarnesil-1,4-naftochinona) sau farnechinona în care R este radicalul difarnesil (fig.13.6).





Vitamina  $K_1$  :



Vitamina  $K_2$  :

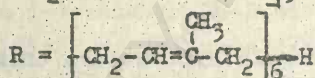
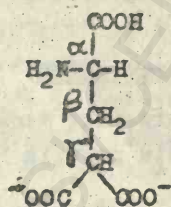


Fig.13.6. Formula generală și structura catenei laterale a vitaminelor K naturale.

Activitate de vitamină K posedă o serie de combinații sintetice obținute de la naftochinonă. Astfel, 2-metil-1,4-naftochinona (menadiona) sau vitamina  $K_3$  are aceeași activitate ca și vitamina  $K_1$ .

Funcția biochimică a vitaminei K se corelează cu mecanismul de coagulare a sîngelui. În ultima etapă a acestui mecanism în cascadă, trombina scindează o peptidă de la fibrinogen și îl transformă în fibrină insolubilă. Trombina se formează din protrombină, sub acțiunea trombokinazei și în prezența altor factori din sistemul de coagulare a sîngelui (factorii VII, IX și X). Lipsa vitaminei K în organismul animal conduce la diminuarea capacității de coagulare a sîngelui, datorită conținutului scăzut de protrombină și a unor factori de coagulare. Vitamina K este necesară pentru sinteza în ficat a protrombinei și a factorilor menționați. Influența vitaminei K constă în favorizarea formării  $\gamma$ -carboxiglutamă-tului prin grefarea de grupe  $-COOH$  suplimentare la resturile de



Acid

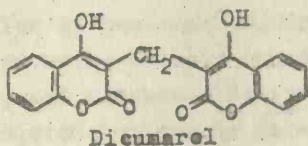
$\gamma$ -carboxiglutamic

acid glutamic din protrombina preformată. Probabil, unei modificări posttranscripționale analoage i se supun și alți factori din sistemul de coagulare a sîngelui. În urma reacției de  $\gamma$ -carboxilare crește capacitatea proteinelor respective de a lega ioni de calciu care, de asemenea, participă la mecanismul de coagulare a sîngelui.

Vitamina K poate îndeplini și funcția de oxidant în lanțul de transfer al electronilor la unele bacterii. În plus, se presupune că la *E. coli* și micobacterii vitamina  $K_2$  ar avea rol de coenzimă specifică în biosinteza acidului crotic.

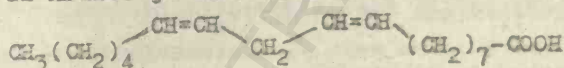
Insuficiența de vitamină K se manifestă prin hemoragii la nivelul pielii, mucoaselor și mugchilor. Vitamina K este necesară, în special, păsărilor domestice. La mamifere și om cerințele în această vitamină sînt acoperite de hrană și de cantitatea de vitamină K<sub>2</sub> sintetizată de flora intestinală. Avitamineza K la om se constată numai în unele boli ale vezicii biliare și în absorbția defectuoasă a acilglicerolilor (grăsimilor).

Se cunosc multe substanțe cu acțiune antagonistă vitaminei K. Una din primele antivitamine K descoperite este dicumarolul care se formează în trifoiul intrat în putrefacție. Toate antivitaminele K provoacă hemoragii în organismul animal. Antivitaminele K au mare importanță practică, putînd fi folosite cînd există pericolul coagulării sîngelui în vasele sangvine (infarct, tromboflebite etc.).

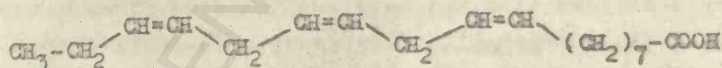


### 13.2.5. Vitamina F (Acizi grași nesaturați neînlocuibili)

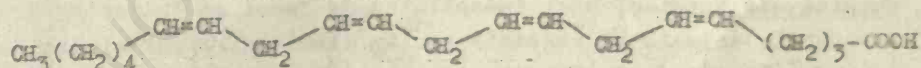
Acizii grași polinesaturați, ca, de exemplu, acizii linolic, linolenic și arachidonic (fig. 13.7) sînt componenți neînlocuibili ai hranei și manifestă activitate vitaminică.



Acid linolic



Acid linolenic



Acid arachidonic

Fig. 13.7. Structura acizilor grași nesaturați biologic activi.

Acizii grași neînlocuibili îndeplinesc importante funcții: componenți ai diferitelor fosfolipide, conferind membranelor celulare fluiditatea necesară; precursori în biosinteza prostaglandinelor etc.

Avitaminoza F se asociază cu o creștere deficitară, boli ale pielii, afecțiuni renale.

### 13.3. VITAMINE HIDROSOLUBILE

#### 13.3.1. Tiamina (Vitamina B<sub>1</sub>, aneurina)

Tiamina reprezintă prima vitamină care a fost izolată în stare pură (C. Funk, 1911).

Molecula tiaminei conține două heterocicluri substituite, unul pirimidinic și altul tiazolic, unite între ele printr-o grupă metilenică (fig. 13.8, a).

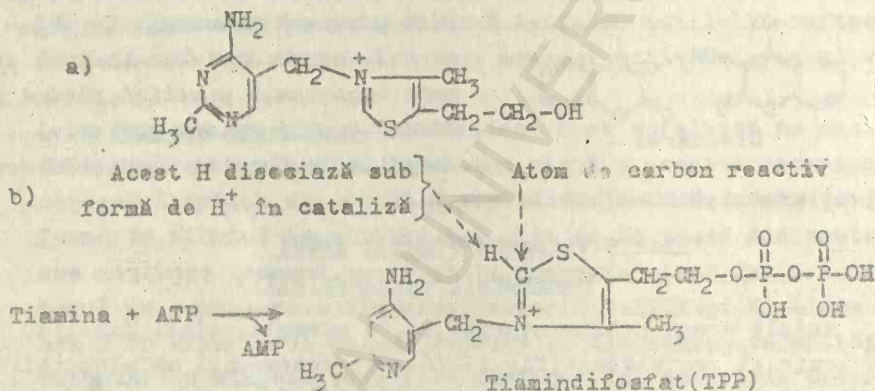


Fig. 13.8. Structura tiaminei (a) și biosinteza tiamindifosfatului (b).

Tiamina se sintetizează în plante și numeroase microorganisme. La animale sinteza tiaminei este realizată de flora intestinală. În celula vie tiamina liberă se găsește în cantitate neînsemnată și probabil nu are o funcție specifică. Funcțiile biochimice ale tiaminei sînt îndeplinite de forma sa fosforilată. Tăsurile animale și vegetale conțin tiamin-pirofosfokinază care în prezența ATP fosforilează tiamina cu formarea tiamindifosfatului sau tiaminpirofosfatului (TPP) (fig. 13.8, b). Mono-, tri- și tetrafosfații tiaminei, de asemenea se întîlnesc în natură, însă în cantități mai mici. Tiamindifosfatul reprezintă coenzima enzimelor implicate în următoarele tipuri de reacții :

1) decarboxilarea cetoacidilor cu formarea aldehydilor și dioxidului de carbon ;



- 2)decarboxilarea oxidativă a  $\alpha$ -cetoacizilor și
- 3)reacția transcetolazică de transfer a restului de glicolaldehidă de la un cetofofosfat la un aldofosfat.

Hipovitaminoza  $B_1$  începe cu pierderea poftei de mâncare, obeșală și tulburări gastrointestinale. În stadiul de avitaminoză  $B_1$  se produc modificări degenerative ale sistemului nervos, sistemului cardiovascular, mușchilor și tractului gastrointestinal. Avitaminoza  $B_1$  este cunoscută la om sub numele de béri-béri, iar la animale și păsări se numește polinevrită. Simptomele avitaminozei  $B_1$  se pot corela cu dereglări ale metabolismului glucidelor, aminoacizilor și proteinelor. Diminuarea conținutului de tiamindifosfat în țesuturile animale cauzează creșterea piruvatului, ceea ce influențează procesele de transaminare și raportul aminoacizilor în celulă, scade viteza de formare a acetil-CoA etc. Modificările proceselor metabolice conduc la leziuni ale țesuturilor nervos și muscular și alterarea corespunzătoare a funcțiilor multor organe.

Avitaminoza  $B_1$  poate să apară în tireotxicoză, alcoolismul cronic, poliomelită, reumatism etc., fiind favorizată de absorbția deficitară a tiaminei sau distrugerea ei de microflora patologică din intestin.

### 13.3.2. Riboflavina (Vitamina $B_2$ )

Riboflavina (vitamina  $B_2$ ) are molecula alcătuită dintr-un nucleu izoaloxazinic la care se grefează două grupe metil și un rest de ribitol (fig. 13.9).

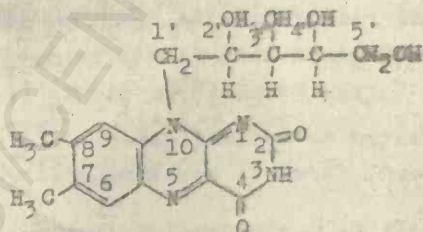


Fig. 13.9. Structura  
riboflavinei.

Plantele superioare, levurile, ciupercile și multe bacterii pot realiza sinteza riboflavinei. Animalele nu sintetizează această vitamină, însă în tractul gastro-intestinal există microorganismele care aprovizionează cu riboflavină organismul-gazdă. Omul, găinușă, cîinele, suinele și păsările au nevoie de un aport zilnic

de vitamină B<sub>2</sub>.

Vitamina B<sub>2</sub> se depozitează parțial în ficat și se elimină predominant în urină.

În celula vie riboflavina participă la sinteza flavinmononucleotidului (FMN), flavinadenindinucleotidului (FAD) și altor analogi cu nucleu izoaloxazinic. FMN și FAD reprezintă coenzimele enzimelor flavinice care au o însemnătate esențială, catalizând numeroase reacții de oxidare în metabolismul glucidelor, lipidelor și proteinelor.

Avitaminoză care apare în carența de vitamină B<sub>2</sub> se numește ariboflavinoză. În lipsa de riboflavină se constată oprirea creșterii organismelor tinere, ulceratii ale pielii și mucoaselor, afecțiuni oculare, slăbirea mușchilor. În formele severe de ariboflavinoză se produc tulburări ale sistemului nervos, exprimate prin paralizii ale membrelor.

Simptomele caracteristice ale avitaminozelor B<sub>2</sub> la om sînt: leziuni ale mucoasei cavității bucale și limbii, leziuni ale buzelor (cheilită), dermatite seborice pe aripile nasului, pleoape și urechi. De asemenea, se observă tulburări ale ochilor, caracterizate prin conjunctivită, lăcrimare, fotofobie, arsuri în ochi, diminuarea acuității vizuale.

### 13.3.3. Vitamină B<sub>6</sub> (Piridoxina, adermina)

Conform noii terminologii, sub numele de piridoxină se înțelege o triadă de substanțe, cu activitate de vitamină B<sub>6</sub>, din care fac parte piridoxolul, piridoxalul și piridoxamina (fig. 13.10).

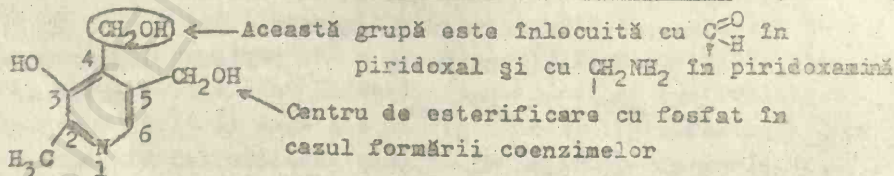


Fig. 13.10. Familia vitaminei B<sub>6</sub> : piridoxolul, piridoxalul și piridoxamina.

În organismele vii cei trei reprezentanți ai vitaminei B<sub>6</sub> se găsesc liberi și sub formă de esteri fosforici. Țesuturile animale conțin predominant piridoxal, piridoxamină și esterii lor fosforici. În plante și unele microorganisme se sintetizează mai ales

piridoxolul și piridoxol-5'-fosfatul care se pot oxida în piridoxal-5'-fosfat, iar ultimul prin transaminare trece în piridoxamin-5'-fosfat.

Funcțiile biologice ale vitaminei  $B_6$  sînt îndeplinite de piridoxal-5'-fosfat și piridoxamin-5'-fosfat. Acești doi derivați intră în calitate de coenzime în structura multor enzime care catalizează transformările biochimice ale amineacizilor și altor combinații conținînd azot.

Simptomele principale ale avitaminozei  $B_6$  la animale se exprimă în oprirea creșterii tineretului, dermatite specifice, modificări degenerative ale sistemului nervos, anemie.

#### 13.3.4. Grupa vitaminei $B_{12}$ (Corinoide)

În conformitate cu noua nomenclatură, termenul de corinoide desemnează formele vitaminei  $B_{12}$ .

Corinoidele sînt combinații chimice unice sub raportul structurii și activității lor biologice. Molecula corinoidelor conține două părți principale: un macrociclu corinic substituit avînd central un atom de cobalt și un nucleotid cu legătură  $\alpha$ -glicoizidică.

Sistemul corinic al vitaminei  $B_{12}$  se aseamănă cu nucleul porfirinic. Scheletul corinic, numit corină, este construit din patru inele pirolice parțial hidrogenate (fig. 13.11). Inelul pirelidinic

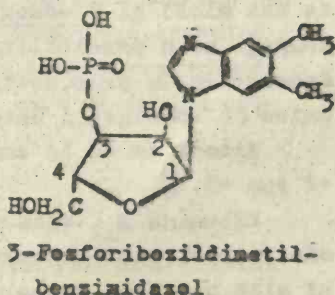
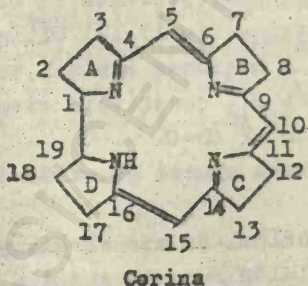


Fig. 13.11. Structura scheletului corinic (corina) și nucleotidului din molecula vitaminei  $B_{12}$ .

D este legat direct cu inelul pirolinic A, iar celelalte se unesc prin punți metinice, ca în porfirină.

La exteriorul ciclului corinic al vitaminei  $B_{12}$  se găsesc



ca substituenți laterali : opt grupe metil (în pozițiile 1,2,5,7, 12,12',15,17), trei resturi acetamidice (în pozițiile 2,7,18), trei resturi propionamidice (în pozițiile 3,8,13) și un rest de acid propionic în poziția 17. În centrul macrociclului corinic se află un atom de cobalt cu numărul de coordinație 6, care se leagă prin intermediul atomilor de azot ai celor patru inele pirolice. Al cincilea ligand al cobaltului, situat sub planul corinic este nucleotidul conținând 5,6-dimetilbenzimidazolul (DMB) care se leagă cu riboze-3-fosfatul printr-o legătură  $\alpha$ -glicozidică (fig.13.11). Acest nucleotid neobisnuit coordonează la atomul de cobalt cu unul din atomii de azot ai dimetilbenzimidazolului, iar cu acidul fosforic se leagă prin intermediul D-1-amino-2-propanolului cu restul de acid propionic din poziția 17 a ciclului corinic. Prezența dimetilbenzimidazolului determină activitatea vitaminei  $B_{12}$  pentru organismele superioare. Complexul alcătuit din partea corinică și nucleotidul menționat poartă numele de cobalamină. Al șaselea ligand al cobaltului este localizat deasupra planului corinic și poate fi  $CN^-$ ,  $OH^-$ ,  $-CH_3$  sau restul 5'-deoxiadenozil. Derivatul cu anionul  $CN^-$ , numit ciancobalamină (fig.13.12) nu se formează in vivo, ci rezultă în procesul de izolare a vitaminei  $B_{12}$  din sursele naturale. După datele actuale, în natură există hidroxicobalamină, conținând anionul  $OH^-$ , precum și formele coenzimatică ale vitaminei  $B_{12}$ , între care se numără metilcobalamină (prezentă în cantitate mai mică) și 5'-deoxiadenozilcobalamină (fig.13.12). Ultimii doi compugi au o sensibilitate deosebită la acțiunea luminii, care îi descompune. În plus, coenzimele vitaminei  $B_{12}$  constituie exemple unice de combinații naturale cu legături  $\sigma^- Co-C$ .

Atomul de Co în corinoide poate avea starea de oxidare +1, +2 sau +3.

Vitamina  $B_{12}$  este produsă în principal de microorganismele din tractul gastrointestinal al animalelor rumegătoare, din sol și alte nișe ecologice.

Acțiunea biologică a corinoidelor. Vitamina  $B_{12}$  participă la metabolismul glucidelor, lipidelor și proteinelor, sub forma celor două coenzime indicate deja. Enzimele dependente de coenzimele corinoidice catalizează două tipuri de reacții.

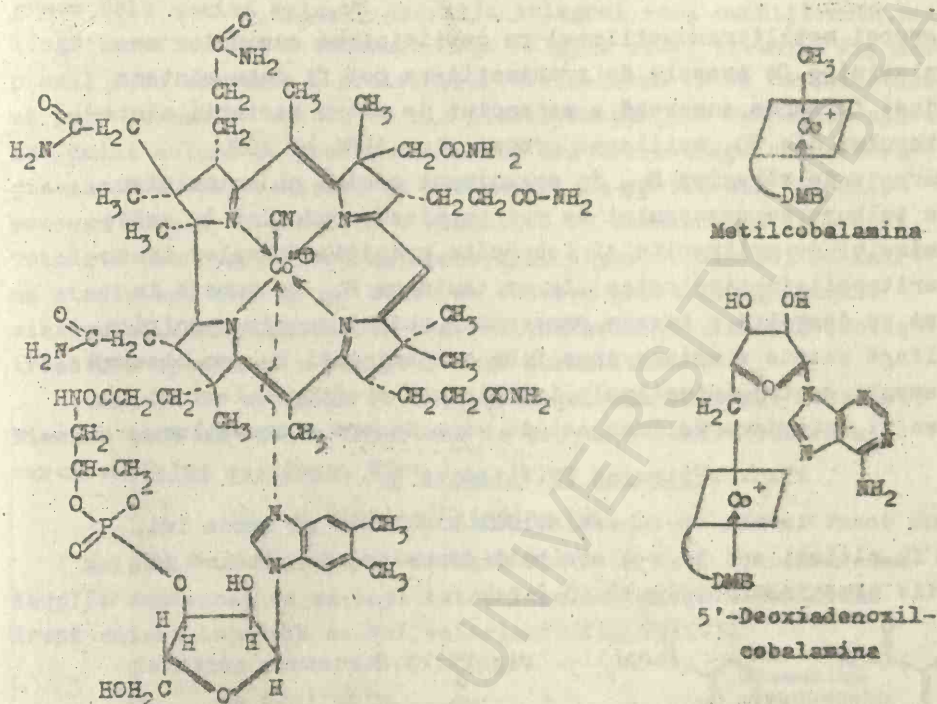
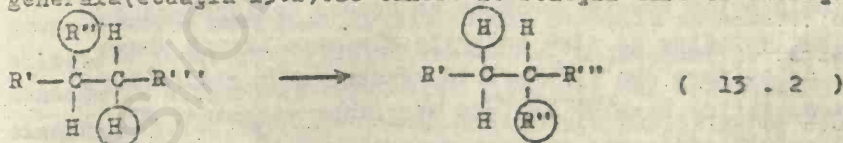


Fig.13.12. Structura chimică a ciancobalaminei și formelor coenzimatice ale vitaminei B<sub>12</sub>. În cazul metilcobalaminei și 5'-deoxiadenozilcobalaminei, pătratul desenează sistemul corinic, iar DMB - dimetilbenzimidazolul.

În reacțiile de primul tip, sub acțiunea enzimelor având coenzimă 5'-deoxiadenozilcobalamina, are loc rearanjarea atomului de hidrogen și a diferitelor grupe chimice, după următoarea schemă generală (ecuația 13.2). Se cunosc 10 reacții care se desfășoară



după acest mecanism, ca de exemplu izomerizarea metilmalonil-CoA în succinil-CoA, conversia glutamatului în  $\beta$ -metilaspartat, reducerea ribonucleozidtrifosfaților etc.

Pentru a doua categorie de reacții este caracteristic trans-

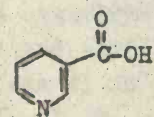


ferul grupei metil(transmetilare) cu participarea enzimelor metilcobalaminice. Ca exemple de transmetilare pot fi date sinteza metioninei, formarea anaerobă a metanului de către bacterii, sinteza acetatului din  $\text{CO}_2$ , metilarea proteinelor, ARNt și ADN.

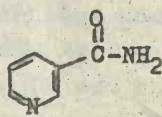
Carența de vitamină  $\text{B}_{12}$  în organismul omului și animalelor produce tulburarea procesului de eritropoieză, conducând la scăderea numărului de eritrocite și leucocite, apariția formelor imature de eritrocite (reticulocite). În avitaminoza  $\text{B}_{12}$  de durată în organism se dezvoltă o anemie canceroasă, numită anemie pernicioasă. Pe lângă aceste simptome specifice avitaminozei  $\text{B}_{12}$ , se observă deranjamente gastro-intestinale, încetinirea creșterii, leziuni nervoase și deteriorarea funcției de reproducere a urmașilor.

### 13.3.5. Vitamina PP (Vitamina $\text{B}_5$ )

Sub acest termen se cunosc acidul nicotinic și amida lui, cărora în ultimii ani li s-a atribuit denumire de niacină și respectiv nicotinamidă (fig. 13.13.).



Niacina



Nicotinamida

Fig. 13.13. Structura acidului nicotinic și nicotinamidei

Acidul nicotinic (acidul piridin- $\beta$ -carboxilic) se formează aproape în toate organismele vii. În majoritatea cazurilor, precursorul lui este triptofanul. Transformările metabolice ale niacinei în organismul animal conduc la diferiți compuși.

Insemnătatea biologică a acidului nicotinic este dată de faptul că el intră sub formă de nicotinamidă în compoziția  $\text{NAD}^+$  și  $\text{NADP}^+$ . Enzimele având aceste coenzime se numesc dehidrogenaze nicotinamidinnucleotidice și sînt anaerobe. Ele catalizează numeroase reacții de oxidare sau reducere în metabolismul glucidelor, lipidelor, aminoacizilor, bazelor azotate etc. Lipsa vitaminei PP în organismul animal afectează sinteza enzimelor  $\text{NAD}^+$ - sau  $\text{NADP}^+$ -dependente și ca urmare se dereglează procesele metabolice respective. Toate aceste modificări în metabolismul substanțelor se exteriorizează prin simptomele avitaminozei PP.

Carența de vitamină PP la om și animale dă naștere unei



grave boli numită pelagră. Apariția pelagrei este condiționată, pe lângă insuficiența de vitamină PP și de lipsa altor vitamine din complexul B, de asemenea, a proteinelor. Avitainoza PP se caracterizează prin dermatite specifice ale pielii. Pe părțile corpului expuse la lumina solară se produc mai întâi eriteme, avînd o culoare roșie-maronie, apoi vezicări și descuamări. În 40-50% din cazuri, pe mucoasa bucală se dezvoltă o stomatită cu eroziuni și ulceratii. Totodată apar perturbări ale tractului digestiv (diaree) și într-un stadiu mai avansat al bolii se observă grave dereglări ale sistemului nervos (pierderea memoriei, halucinații, demență). Totuși, trăsătura specifică a pelagrei este dermatita.

Carența de vitamină PP afectează cel mai puternic suinele. Niacina este un factor important de creștere pentru păstrăvul curcubeu (Salmo gairdneri Rich.).

### 13.3.6. Biotina (Vitamină H)

Molecula biotinei este formată dintr-un inel tetrahidroimidazolic condensat cu un inel tetrahidrotiofenic, ultimul avînd drept catenă laterală acidul valerianic (fig. 13.14).

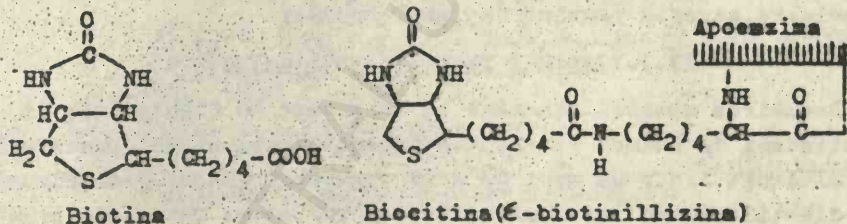
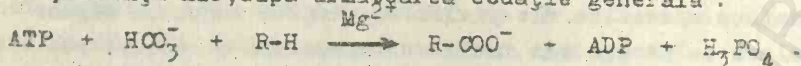


Fig. 13.14. Structura biotinei și biocitinei.

Biotina joacă rolul de grupare prostetică a enzimelor implicate în activarea și transportul  $\text{CO}_2$ . Între  $-\text{COOH}$  biotinei și grupa  $\epsilon\text{-NH}_2$  a unui rest de lizină din molecula apoenzimei se stabilește o legătură peptidică. Proteoliza holoenzimelor biotinice conduce la eliberarea substanței biocitina sau  $\epsilon\text{-N}$ -biotinil-L-lizina (fig. 13.14). Enzimele biotin-dependente participă în sinteza glucidelor, lipidelor, aminoacizilor, nucleotidelor. Reacțiile catalizate de enzimele biotinice pot fi împărțite în două tipuri.

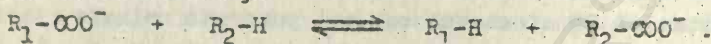
În prima serie sînt incluse reacțiile de carboxilare a derivaților acil-CoA,  $\alpha$ -cetoacizilor etc. Aceste reacții se desfășoară

În prezența ATP, după următoarea ecuație generală :



Că exemple de asemenea reacții menționăm carboxilarea acetil-CoA cu formarea malonil-CoA și carboxilarea piruvatului la oxalil-acetat.

Din a doua grupă fac parte reacțiile de transcarboxilare, în care carboxilarea unui substrat are loc conjugat cu decarboxilarea altei substanțe :

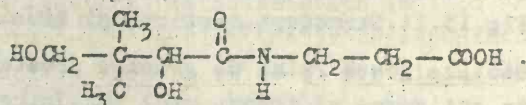


Toate enzimele conținând biotină sînt inhibate de glicoproteina avidina din albușul de ou. Legătura dintre avidină și biotină este atât de stabilă, încît introducerea albușului de ou crud în dieta animalelor duce la o insuficiență biotinică acută.

Carența biotinică la animale se manifestă printr-o dermatită de aspect seboreic, scăderea în greutate, paralizia membrelor posterioare, atrofia părului în jurul ochilor.

### 13.3.7. Acidul pantotenic (Vitamina B<sub>5</sub>)

Denumirea acestei vitamine se corelează cu răspîndirea ei pretutindeni în natură vie (pantos = pretutindeni). Acidul pantotenic este alcătuit dintr-un rest de acid pantoic (acid D- $\alpha$ , $\gamma$ -dihidroxi- $\beta$ , $\beta$ -dimetilbutiric) și unul de  $\beta$ -alanină, legate între ele printr-o legătură amidică :



Acidul pantotenic se sintetizează în plantele verzi și majoritatea microorganismelor.

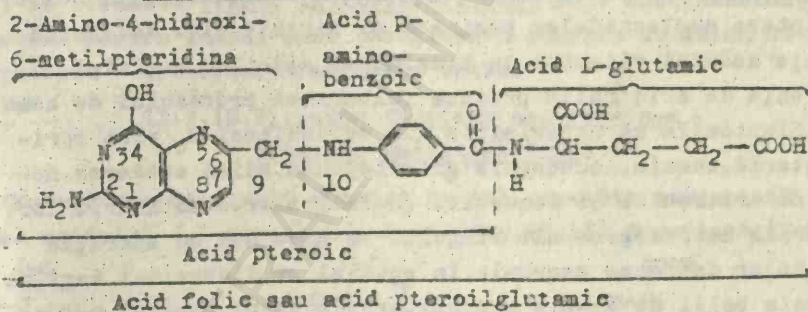
În celula vie funcția biochimică a acidului pantotenic se îndeplinește sub forma coenzimei A care intră în structura enzimelor din subclasa aciltransferazelor. Aceste enzime, catalizînd transferul radicalilor acil, participă în decarboxilarea acizilor  $\alpha$ -cetonici, metabolismul acizilor grași, sterolilor, lipidelor, aminoacizilor și altor combinații chimice. Deci, acidul pantotenic este o vitamină cu rol deosebit în procesele metabolice ale organismelor vii. Lipsa acidului pantotenic în hrana animalelor afectează biosinteza coenzimei A, ceea ce cauzează tulburări grave ale



metabolismului glucidic și lipidic. Carența de acid pantotenic la diferite animale se exteriorizează prin degenerescența măduvei spinării și o dermită hiperkeratozică la puii de găină, o dermatită descumativă, depigmentizarea și căderea părului, încetinirea creșterii la goareci. La om, sindromul carențial observat în malabsorbție și colitele disbacteriene este caracterizat de dermatită de tip seboreic, căderea părului, nevrită periferică.

### 13.3.8. Acidul folic (Vitamina B<sub>9</sub>)

Acidul folic este alcătuit dintr-un rest pteridinic substituit, unul de acid p-aminobenzoic și un rest de acid glutamic (fig. 13.15). Partea formată din pteridina substituită și acidul p-aminobenzoic se numește acid pterioic, de aceea, adesea acidul folic poartă numele de acid pteroilglutamic.



↓ Reducere

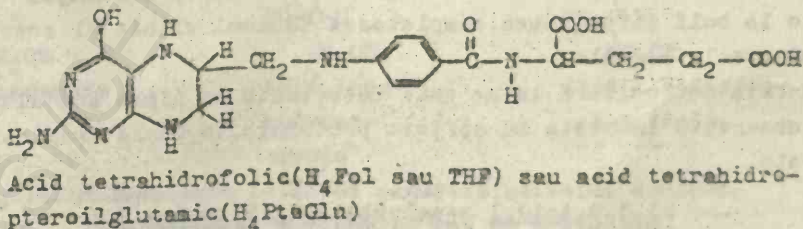


Fig. 13.15. Structura acidului folic și a uneia din formele sale coenzimatic.

În celula vie acidul folic liber se întâlnește în cantități mici; în general, sînt prezenți derivații acidului folic cu nucleu pteridinic parțial hidrogenat și conținînd 1-7 resturi de acid L-



glutamic unite prin legătură amidică, formată de  $\gamma$ -COOH final. Cel mai important derivat al acidului folic este acidul 5,6,7,8-tetrahidrofolic ( $H_4$ Fol sau THF) sau acidul tetrahidropteroilglutamic ( $H_4$ PteGlu) (fig. 13.15).

Mamiferele sînt capabile să sintetizeze heterociclul pteridinic. Ele obțin acidul folic și derivații lui în dietă sau grație microorganismelor intestinale.

Rolul biochimic al acidului folic este îndeplinit de acidul tetrahidrofolic, care legat cu apoenzimele corespunzătoare, realizează transferul fragmentelor monocarbonice ( $C_1$ ): metil ( $-\text{CH}_3$ ), metilen ( $-\text{CH}_2$ ), metenil ( $=\text{CH}$ ), formil ( $\text{HC}=\text{O}$ ) și formimino ( $\text{HC}=\text{NH}$ ). Molecula acidului tetrahidrofolic leagă reversibil radicalii indicați la N-5 sau N-10 ori la ambii atomi de azot. Derivații formați sînt interconvertibili. Ei participă la multe reacții biochimice implicate în metabolismul aminoacizilor, nucleotidelor și altor substanțe. Participarea formelor coenzimatică ale acidului folic în biosinteza nucleotidelor purinice și pirimidinice determină importanța acestei vitamine în biosinteza acizilor nucleici.

Carența de acid folic produce tulburarea procesului de hematopoieză. Simptomele caracteristice ale avitamiozei  $B_c$  sînt oprirea creșterii, anemia, leucopenia și citopenia, adică scăderea numărului de eritrocite și leucocite și întârzierea maturării lor. Modificările morfologice ale singelui se asociază cu apariția eritrocitelor de forme anormale, în special cu dimensiuni mari, de unde numele bolii de anemie macrocitară. În cazul anemiei macrocitare se constată dereglarea sintezei ADN. Inflamarea cavității bucale și diareea ce adesea iau naștere datorită rezistenței scăzute la boli infecțioase, completează tabloul clinic al acestei avitaminoze la animale.

Anemia macrocitară la om este favorizată de lipsa acidului folic, observată în dieta cu deficit proteinic, în boala tropicală sprue etc.

### 13.3.9. Acidul p-aminobenzoic (Vitamina $H_1$ )

Acidul p-aminobenzoic ( $H_2N-C_6H_4-COOH$ ) este un factor de creștere, în special, pentru microorganismele care populează intestinul și au capacitatea să sintetizeze diferite vitamine. În celula vie

acidul p-aminobenzoic are rolul de precursor în biosinteza acidului folic. De aceea acidul p-aminobenzoic este, de asemenea, necesar pentru unele animale și om.

În lipsa acidului p-aminobenzoic se observă oprirea creșterii microorganismelor, depigmentizarea gobelanilor negri, scăderea greutateii păsărilor și alte simptome specifice carenței de acid folic.

Dintre analogii structurali cu acțiune antagonică acidului p-aminobenzoic prezintă importanță deosebită sulfanilamida ( $H_2N-C_6H_4-SO_2NH_2$ ). Interacțiunile între aceste două combinații au un caracter strict concurent: dacă concentrația sulfanilamidei se mărește de două ori, atunci pentru înălbțurarea inhibării creșterii bacteriilor se cere o concentrație de două ori mai mare de acid p-aminobenzoic. Pe baza acestor date D.D.Woods (1940) și P.Pildes (1940) au formulat teoria antinutabeliților. Cele două substanțe concurează pentru enzima care catalizează sinteza acidului dihidrepteroic - precursorul acidului folic.

### 13.3.10. Vitamina C (Acidul ascorbic sau vitamina antiscorbutică)

Conform nomenclaturii chimice acidul ascorbic reprezintă - lactona acidului 2,3-dienol-L-gulonic (fig.13.16). Proprietățile

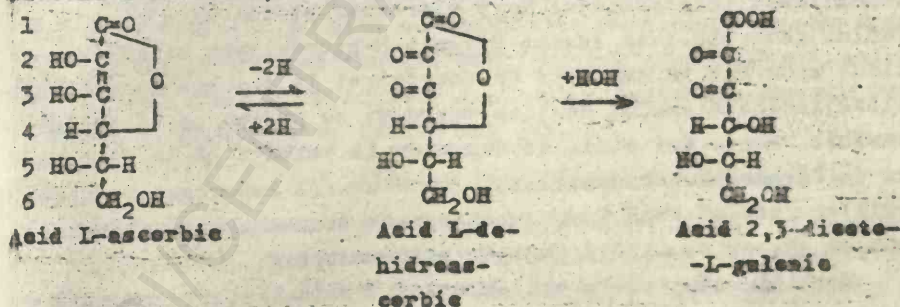


Fig.13.16. Structura acidului ascorbic, acidului dehidroascorbic și produsului lui de hidroliză.

chimice specifice ale acidului ascorbic sînt caracterul slab acid condiționat de hidrogenul enolic de la C-3 și capacitatea de oxidare. Participarea acidului ascorbic la reacțiile de oxidare-reducere este conferită de cele două grupe enolice din molecula sa care



se pot oxida uger în grupe cetonice. Prin oxidarea acidului ascorbic se obține acidul L-dehidreascorbic care are încă activitate vitaminică, dar este foarte instabil. În celula vie și în vitre acidul dehidreascorbic poate fi uger redus la acid ascorbic. Prin hidroliza inelului lactonic al acidului dehidreascorbic se formează acidul 2,3-diceto-L-gulonico (fig. 13.16) care este lipsit de activitate vitaminică.

Numeroase specii de microorganisme, plante și animale pot sintetiza acidul ascorbic din monoglucide. Primatelor, cobaiului și omului trebuie să primească vitamina C în hrană.

Acțiunea biologică a acidului ascorbic este strâns legată cu proprietățile lui oxido-reducătoare. Acidul ascorbic are rol important în multe procese metabolice, unde acționează ca transportor de hidrogen sau electroni.

S-a stabilit că acidul ascorbic participă în metabolismul aminoacizilor. Astfel, în catabolismul tirozinei acidul ascorbic protejează oxidaza acidului p-hidroxifenilpiruvic de efectul inhibitor al acidului homogentizinic care se formează în reacția catalizată de această enzimă.

Multe hidroxilaze necesită prezența acidului ascorbic ca agent reducător. De exemplu, triptofan-5-hidroxilaza catalizează hidroxilarea triptofanului în 5-hidroxitriptofan cu ajutorul acidului ascorbic. Însă enzima DOPamin-β-hidroxilaza utilizează acidul ascorbic în calitate de cosubstrat în sinteza noradrenalinei (NA). Această enzimă conține cupru și se presupune, că acidul ascorbic reduce doi atomi de cupru de la valența +2 la +1. Reacția de formare a noradrenalinei joacă un rol important în neuronii creierului, însă decurge intens, de asemenea, în suprarenale, unde se găsesc cantități mari de acid ascorbic.

Unul din simptomele avitaminozei C este o stare anormală a țesutului conjunctiv. S-a stabilit că formarea collagenului în țesuturile animale se desfășoară cu participarea acidului ascorbic. Cercetările recente au arătat că acidul ascorbic este implicat în hidroxilarea prolinei, de asemenea, a lizinei. Apoi s-a descoperit că hidroxilarea se produce nu la nivelul aminoacizilor liberi, ci după incorporarea lor în lanțurile polipeptidice ale collagenului.



Insuficiența acidului ascorbic în hrană produce hipovitaminoza C care se caracterizează prin oboseală rapidă, somnolență, pierderea poftei de mâncare.

În avitaminoza C sau scorbut se observă fragilitatea capilarelor pielii, asociată cu o tendință exagerată spre hemoragii și o scădere a rezistenței organismului animal la infecții. Simptome caracteristice ale scorbutului sînt tumefierea și hemoragiile gingiilor, urmate de dislocarea și căderea dinților. În formele severe de scorbut hemoragiile pot să apară în auzchi și organele interne. În avitaminoza C adesea are loc lezarea țesutului esen și cartilajines.

La baza acestor semne clinice ale scorbutului se află tulburarea metabolismului aminoacizilor (tirozinei, prolinei, lizinei) și sintezei collagenului. Se dereglează metabolismul glucidic: scade activitatea unor enzime care catalizează metabolismul glucozei (hexokinaza, fosfohexoizomeraza, fosfoglucomutaza), este deranjată sinteza glicogenului etc. În avitaminoza C, de asemenea, se modifică metabolismul lipidic: crește conținutul acizilor grași liberi în țesuturi, precum și cantitatea de colesterol sanguin și tisular.

#### 13.4. SUBSTANȚE CU ÎNSUȘIRI VITAMINICE

Unele substanțe naturale biologice active care nu îndeplinesc rolul de coenzime și nici nu constituie nutrienți pentru organismul animal, avînd însă funcții doar parțial elucidate, se consideră că sînt compuși cu acțiuni similare vitaminelor. Exemple de astfel de substanțe se indică mai jos.

##### 13.4.1. Vitamina P (Vitamina permeabilității)

Sub denumirea de vitamina P se înțelege o gamă de glicozide ale diferitelor flavone. Între flavenglicozidele cu pronunțată activitate de vitamină P se numără rutina și hesperidina (fig. 13.17), care conțin disaharida rutinoza (6- $\beta$ -L-ranoxidoglucoza).

Cele mai bogate în vitamină P sînt lămîile, portocalele, hrîșca, ardeiul etc.

Vitamina P scade fragilitatea și permeabilitatea capilarelor sanguine și potențează acțiunea vitaminei C. Este posibilă parti-

ciparea vitaminei P la procesele de oxide-reducere din organismele vegetale și animale.

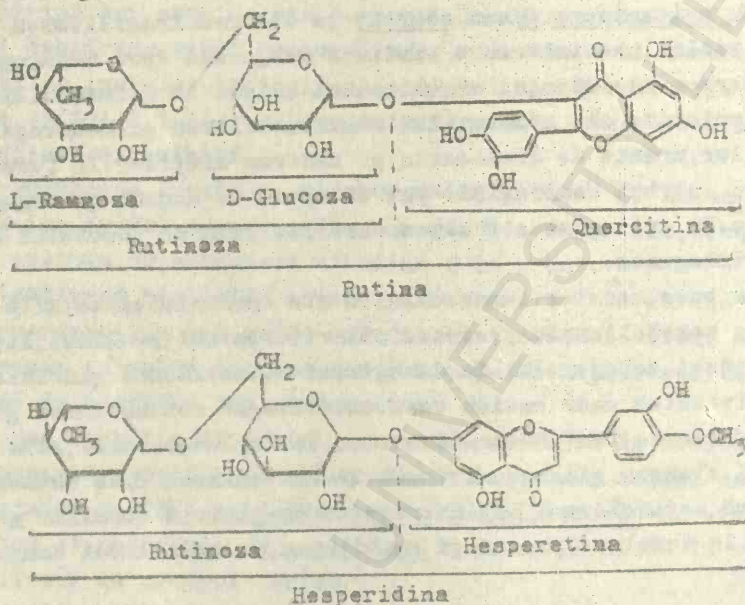
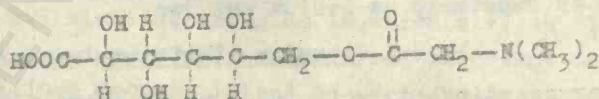


Fig.13.17. Formulele structurale ale celor mai active flavenglicozide.

#### 13.4.2. Acidul pangamic (Vitamina B<sub>15</sub>)

Vitamina B<sub>15</sub> naturală reprezintă esterul acidului D-gluconic cu acidul dimetilaminoacetic:



Deși insuficiența alimentară nu se observă, acidul pangamic exercită o acțiune multiplă asupra organismului animalelor și omului.   
 1) Acidul pangamic are acțiune lipotropă conducând la normalizarea metabolismului lipidic. Cercetări recente au dovedit că acidul pangamic este un doner de grupe metil în biosinteza creatinei, adrenalinei, metioninei, hormonilor steroidici etc.   
 2) Acidul pangamic activează metabolismul oxigenului în țesuturi, crescând stabilitatea celulelor miocardului față de starea de

lipoxie.

3) Acidul pangamic participă la procesele de detoxifiere, ceea ce s-ar putea explica prin capacitatea lui de transmetilare și de intensificare a reacțiilor de oxidare.

#### 13.4.3. Colina (Vitamina B<sub>4</sub>)

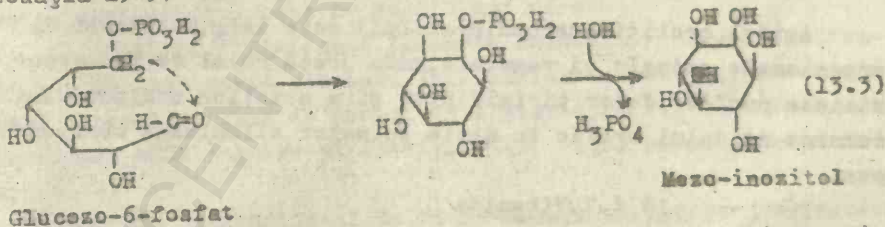
Colina /  $(\text{CH}_3)_3\text{N}^+-\text{CH}_2-\text{CH}_2-\text{OH}$  / intră în compoziția unei grupe largi de fosfolipide și constituie unul din precursorii pentru sinteza acetilcolinei.

Importanța biologică a colinei pentru organismul animal constă în acțiunea ei lipotropă, prin care se previne infiltrația grasă a ficatului. Insuficiența de colină în organismul animalelor inhibă sinteza fosfatidilcolinei în ficat, ceea ce influențează negativ eliminarea acilglicerolilor din acest organ. În plus se mai observă hemoragii la nivelul rinichilor, anemie etc.

Garanța de colină (ca și cea de vitamină PP) nu poate să apară la animalele a căror dietă conține o cantitate adecvată de proteine.

#### 13.2.4. Mezo-inozitolul (Mleinozitolul)

Mezo-inozitolul (hexahidroxiciclohexanul) se întâlnește în toate celulele vii, unde poate să se formeze din glucozo-6-fosfat (ecuația 13.3)



La animale mezo-inozitolul se sintetizează în cantitate limitată, din care cauză această substanță este considerată vitamină. Mezo-inozitolul este necesar pentru sinteza fosfatidilinozitolilor în ficat.

La plante mezo-inozitolul intră în compoziția galactinelor (4-O-D-galactosidoinozitol) care, probabil, este un precursor specific al poliglucidelor peretelui celular. În natura vie se află diferiți esteri fosforici ai inozitolului. În domeniul se



găsește o cantitate mare de acid inozitolhexafosforic (acid fitinic), de obicei sub formă de sare de calciu sau sare mixtă de  $\text{Ca}^{2+}$  și  $\text{Mg}^{2+}$ , numită fitină.

Mezo-inozitolul are o acțiune lipotropă, asemănătoare cu cea a colinei. În lipsa mezo-inozitolului în hrană, goarecii cresc nesatisfăcător și parțial le cade părul, iar la gobolani se acumulează trigliceride în ficat.

#### 13.4.5. Carnitina (Vitamina B<sub>T</sub>)

Carnitina ( $\gamma$ -trimetilamino- $\beta$ -hidroxibutiratul), cu următoarea structură chimică  $(\text{CH}_3)_3\text{N}^+-\text{CH}_2-\underset{\text{OH}}{\text{CH}}-\text{CH}_2-\text{COO}^-$ , este prezentă aproape

în toate organismele vii, majoritatea lor fiind capabile să o sintetizeze. În cantitatea cea mai mare (0,1% din substanța uscată) se găsește în mușchii animalelor. Tenebrio monitor și unele bacterii necesită carnitina ca factor exogen neînlocuibil.

În celula vie carnitina participă la transferul acizilor grași cu catenă lungă prin membrana mitocondrială. Insuficiența exogenă de carnitină nu se cunoaște. În lipsa congenitală de carnitină se observă mușchi s. abi și aglomerații de vacuole pline cu lipide.

#### 13.4.6. Acidul orotic (Vitamina B<sub>13</sub>)

Acidul orotic (6-carboxiuracilul) este larg răspândit în organismele animale și vegetale, unde joacă rolul de precursor în sinteza nucleotidelor pirimidinice și a acizilor nucleici. Introducerea acidului orotic în dieta suinelor stimulează hematopoieza.

#### 13.4.7. Vitamina U

Vitamina U (S-metilmetionina :  $(\text{H}_3\text{C})_2\text{S}^+-\text{CH}_2-\text{CH}_2-\underset{\text{NH}_2}{\text{CH}}-\text{COOH}$ ) nu se sintetizează în organismul omului. Multă vitamină U se găsește în varză, tomate, praj, pătrunjel verde.

Vitamina U este un donator de grupe metil și are influență stimulantă asupra proceselor metabolice din mucoasa peretelui stomacal și intestinal. Această vitamină exercită o acțiune favorabilă în vindecarea ulcerului stomacal și duodenal.

## 14. HORMONI

În sensul larg al înțelesului, hormonii sînt compuși chimici specifici cu rol de mesageri, adică purtători de informații care determină reglarea anabolismului și catabolismului substanțelor și modularea mecanismelor morfo-funcționale în celulele organismului viu. Termenul de hormon a fost utilizat prima dată în anul 1904 de William Bayliss și Ernest Starling.

Hormonii se găsesc în organismul vertebratelor, nevertebratelor și plantelor.

### 14.1. HORMONII VERTEBRATELOR

În organismul vertebratelor hormonii sînt sintetizați de glandele cu secreție internă sau glandele endocrine. Unii hormoni se formează, de asemenea, în alte diverse țesuturi și celule ale organismului animal, de unde denumire de hormoni tisulari.

Sistemul hormonal al vertebratelor (și nevertebratelor) este structurat după principiul ierarhiei (fig. 14.1). Secreția unui hormon se află sub controlul altor hormoni de un nivel mai ridicat, iar elaborarea acestora din urmă este coordonată și controlată de sistemul nervos, prin regiunea sa hipotalamică. Sistemul nervos asigură o reglare rapidă și relativ de scurtă durată, permițînd o adaptare mult mai eficientă a funcțiilor organismului la factorii mediului înconjurător. Sistemul hormonal lucrează mai încet, dar efectul acțiunii lui este de durată mai mare.

În condiții fiziologice formarea hormonilor ca și inactivarea lor se realizează constant. Intensificarea sau diminuarea sintezei hormonilor față de normal determină diferite abateri în metabolismul substanțelor și apariția unor stări patologice caracteristice.

Organele, țesuturile și celulele asupra cărora este orientată acțiunea predominantă a hormonilor se numesc organe-țintă, țesuturi-țintă, celule-țintă. Întrucît structura, funcțiile și metabolismul lor depind de nivelul hormonilor în organism, aceste organe, țesuturi și celule, de asemenea, se denumesc hormonodependente. Cercetările au arătat că celulele-țintă posedă receptori specifici de recunoaștere și fixare a hormonilor. Hormonii pot acționa asupra



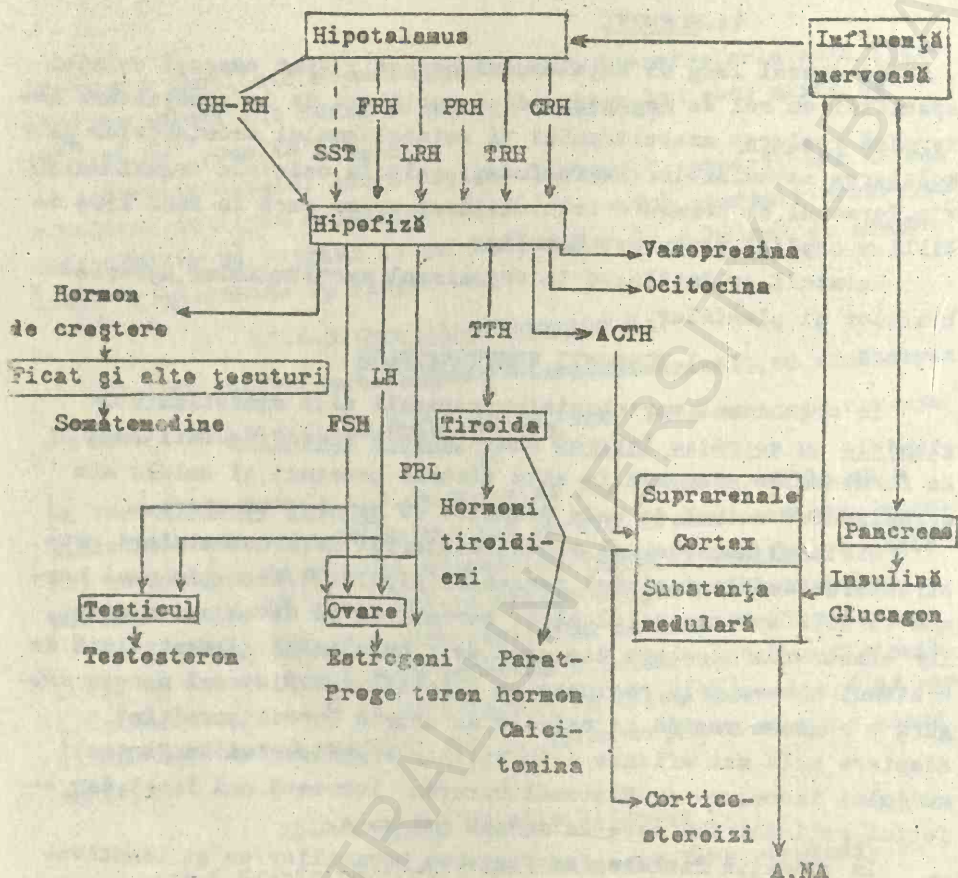


Fig.14.1 Schema simplificată a structurii ierarhice a sistemului hormonal.

unui tip de celule sau chiar asupra citorva tipuri (efect pleiotropic). Pe de altă parte, există celule cu câteva tipuri de receptori, care pot reacționa la diferite semnale.

Hormonii vertebratelor aparțin la clase diferite de substanțe. Se disting: 1) hormoni derivați din aminoacizi; 2) hormoni peptidici; 3) hormoni steroidici și 4) hormoni cu altă structură.

Hormonii peptidici sunt produși primari ai genelor. Determinarea secvenței aminoacizilor în moleculele hormonilor peptidici dovedește un conservatism extrem al acestora în cursul evoluției



și indică raporturi de înrudire între ei. Aceste rezultate sînt importante, între altele, pentru că ele permit să se prevadă în ce măsură diferite preparate hormonale pot să stimuleze sistemul imun. În cazul unor decesbiri prea mari între hormonii endologi ai donorului și primiterului, terapia hormonală este sortită eșecului datorită reacției imune a organismului.

Mulți hormoni peptidici se formează sub formă de precursori inactivi, numiți prehormoni, care se transformă în formă activă prin proteoliză limitată. În unele cazuri, precursorul se scindează în doi hormoni diferiți.

Intrucît hormonii se obțin din organele animale, iar a căror resurse sînt limitate, savanții și-au orientat atenția spre ingineria genetică pentru obținerea hormonilor peptidici cu ajutorul bacteriilor.

#### 14.1.1. Mecanismele interacțiunii hormonilor cu celulele

Deși hormonii și capacitatea lor de a modula procesele metabolice în celulele-țintă se cunosc de mult timp, mecanismul molecular de interacțiune a acestor „mesageri chimici” cu structurile celulare, conducînd în final la realizarea efectului hormonal specific, a putut fi explicat grație succeselor înregistrate de biochimie și biologia moleculară în ultimii ani.

După particularitățile mecanismelor de interacțiune a celulelor cu hormonii, ultimii pot fi împărțiți în două tipuri principale. Hormonii de primul tip pătrund relativ ușor prin membranele plasmactice în celulă și apoi acționează în mod specific asupra expresiei genelor. Aparțin primului tip hormonii steroizici și hormonii tiroidieni. Hormonii de al doilea tip pătrund greu în interiorul celulei. De aceea ei acționează de la suprafața celulei și de la început necesită un mediator intracelular capabil să realizeze efectele lor. În această categorie se includ hormonii peptidici, catecolaminele, prostaglandinele, kininele, histamina, acetilcolina. Caracteristic pentru acești hormoni sînt efectele lor rapide, condiționate prin activarea enzimelor și proteinelor preexistente, deja sintetizate.

În concordanță cu cele două tipuri de hormoni s-au evidențiat și două tipuri de receptori hormonal: intracelulari și mem-

branari. In primul caz receptorul este localizat in interiorul celulei si condiționează, cel puțin in primele etape, acțiunea hormonului. In cazul hormonilor de al doilea tip, receptorul se află in membrana plasmatică (pe suprafața ei exterioară) și determină de la început formarea mediatorului care la rândul lui poate fi recepționat intracelular. Indiferent de localizarea celulară a receptorilor, aceștia sînt proteine specifice, capabile să formeze cu hormonii complecși caracteristici. Formarea complexului hormon-receptor este in timp primul act, relativ autonom, al interacțiunii selective a hormonului cu celulă.

Conform concepției generale admise in prezent interacțiunea hormonilor steroizici cu celula se compune din următoarele etape:

1. Hormonul steroizic liberat de proteinele transportoare serice, este capabil să pătrundă in interiorul celulei-țintă și in citosolul ei se leagă repede cu receptorul specific.
2. Complexul hormon-receptor format suferă o transformare structurală și dobîndește capacitatea de a pătrunde in nucleu.
3. In nucleu, complexul activat interacționează cu anumite situsuri acceptoare ale cromatinei și inițiază dezvoltarea efectelor hormonale specifice, modulînd procesul de transcriere.
4. Ciclul interacțiunii se încheie cu scindarea sau dislocarea complexului din cromatină prin intermediul unui mecanism de decuplare.

Spre deosebire de receptorii hormonilor steroizici, partea dominantă a receptorilor triiodotironinei și tiroxinei este localizată in cromatina nucleului, iar restul in citosol și mitocondrii.

Interacțiunea hormonilor peptidici și catecolaminelor cu celulele-țintă poate fi rezumată astfel :

- 1) Formarea complexului specific hormon-receptor pe suprafața membranei plasmactice.
- 2) Transmiterea semnalului de la complexul hormon-receptor la enzima membranară adenilatciclaza hormono-dependență și activarea ei.
- 3) Adenilat-ciclaza stimulată catalizează la suprafața internă a membranei plasmactice, in prezența  $Mg^{2+}$ , transformarea ATP in 3',5'-AMP (AMF) care intervine ca al doilea mesager, realizînd efectele



intracelulare ale hormonilor fixați de receptorii de la suprafața membranei.

4) AMPc format intracelular interacționează cu un receptor specific care este subunitatea reglatoare a enzimei proteinkinaza (proteinfosfokinaza) AMPc-dependentă.

5) Activarea subunității catalitice a proteinkinazei de către complexul AMPc-receptor.

6) Subunitatea catalitică activată realizează în citoplasmă fosforilarea unor enzime și proteine deja sintetizate care favorizează diferite procese.

7) Inactivarea hormonului, AMPc și/sau receptorului.

S-a stabilit că adenilatciclaza hormone-dependentă reprezintă probabil o enzimă unică, asupra căreia se extinde acțiunea diverșilor hormoni, în timp ce receptorii hormonalii sînt multipli și specifici pentru fiecare hormon. Adenilatciclaza a fost descoperită atât la procariote cît și la eucariote. AMPc se inactivează prin scindarea lui în 5'-AMP, sub acțiunea unei fosfodiesteraze specifice.

În unele țesuturi rolul de mesager secundar al hormonilor este îndeplinit de GMPc care se formează datorită guanilatciclazei. Cuplarea guanilatciclazei poate fi determinată de prolactină, secretină, acetilcolină etc.

În medierea efectelor celulare ale unor hormoni pot interveni ioni  $\text{Ca}^{2+}$  care activează sau inhibă o serie de enzime.

În ultimii ani s-a adus dovada efectelor intracelulare directe pentru majoritatea hormonilor peptidici.

#### 14.1.2. Hormoni derivați din aminoacizi

##### 14.1.2.1. Hormonii glandei tireide

Principalii hormoni tiroidieni sînt 3,5,3'-triiodotireozina ( $T_3$ ) și 3,5,3',5'-tetraiodotireozina ( $T_4$ ) sau tiroxina, care se găsesc în glanda tiroidă sub forma unui complex cu glicoproteina iodată, numită tiroglobulină (masa moleculară : 660.000 D). Glanda tiroidă este bogată în ioni de iodură pe care îi captează activ și repede din sânge. Sub acțiunea unei peroxidaze speciale are loc oxidarea iodurilor anorganice la iod molecular ( $2\text{I}^- - 2e \rightarrow \text{I}_2$ ). Probabil, această peroxidază realizează, de asemenea, încorporarea



enzimatică a radicalului elementar în radicalii de tirozină din molecula tiroglobulinei, rezultând 3-moniodotirozina (MIT) și 3,5-diiodotirozina (DIT), care servesc drept precursori în sinteza hormonilor tireidieni (fig. 14.2). Condensarea radicalului de MIT cu radicalul de DIT conduce la formarea triiodotironinei ( $T_3$ ) în compoziția tiroglobulinei, iar prin condensarea a doi radicali de DIT se obține tetraiodotironina ( $T_4$ ).

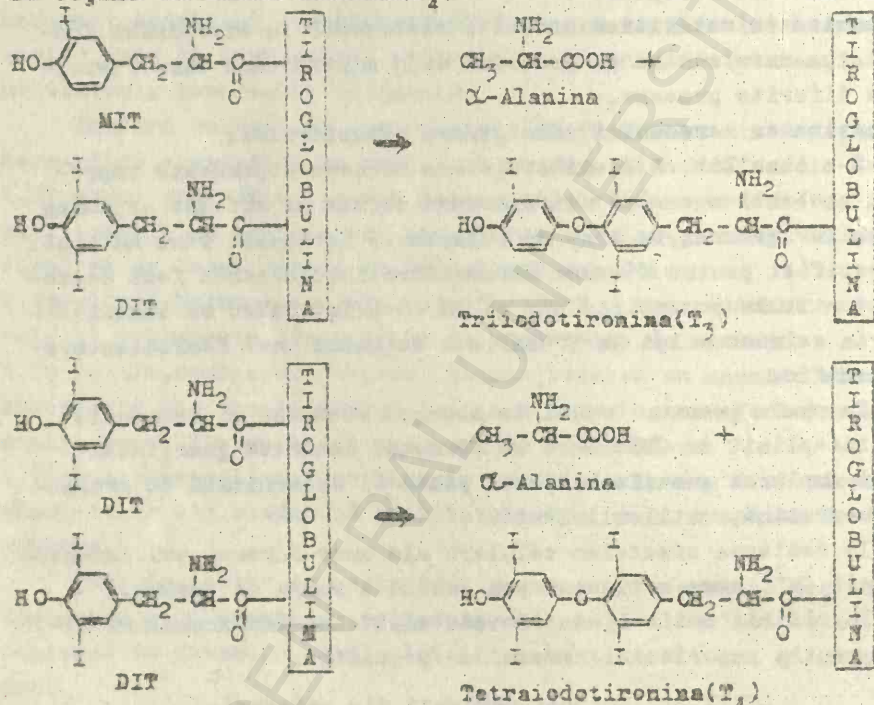


Fig. 14.2. Biosinteza iodotironinelor hormonale din radicalii de tirozină iodați pe molecula de tiroglobulină.

Mecanismul procesului de condensare încă nu este elucidat. Cantitatea de tiroxină sintetizată este de circa 4 ori mai mare decât cantitatea de  $T_3$  sintetizată.

Scindarea  $T_3$  și  $T_4$  de la tiroglobulină constituie ultima etapă a biosintezei hormonilor tireidieni. Eliberarea hormonilor activi are loc prin proteoliza tiroglobulinei sub acțiunea catapsinelor tiroidiene.

Procesul de biosinteză a hormonilor tireidieni, proteoliza

tiroglobulinei și eliberarea lor în sânge se află sub controlul hormonului tireotrop (TTH). Hormonii tireidieni eliberați prin proteoliza tiroglobulinei sunt secretați în sânge, fiind transportați de unele proteine plasmatiche (inter- $\alpha$ -globulinele, prealbumina și albumina) în tot organismul.

Acțiunea biologică a hormonilor tireidieni asupra organismului animal este multiplă. Ei reglează creșterea și dezvoltarea organismului, diferențierea celulelor și metabolismul substanțelor.

În diferite forme de insuficiență tireidiană care apare în copilărie la om, se observă creșterea staturală deficitară și scăderea vitezei de sinteză a proteinelor. Tireiectomia mamiferelor și păsărilor în etapele timpurii ale ontogenezei cauzează o frînare însemnată a creșterii și proceselor anabolice. Totodată, administrarea hormonilor tireidieni în insuficiența glandei tiroide sau căderea funcției ei determină revenirea acestor procese la normal. Influența profundă a hormonilor tireidieni asupra dezvoltării organismului este confirmată de imposibilitatea metamorfozei la mormolocii de brească tireiectomizați. După datele actuale, efectul hormonilor tireidieni asupra proceselor de creștere și diferențiere celulară în diferite țesuturi (ficat, mușchi, piele etc.) ale organismului animal în dezvoltare se corelează cu sistemul de sinteză a proteinelor în celulă. În acest caz,  $T_3$  și  $T_4$  (dar mai ales  $T_3$ ) interacționează cu proteinele intranucleare din compoziția cromatinei și stimulează sinteza diferitelor tipuri de ARN, care determină și treptat intensifică biogeneza ribozomilor, sinteza proteinelor structurale și funcționale ale mitocondriilor și micresomilor, formarea membranelor celulare, de asemenea, sinteza ATP.

Acțiunea dozelor fiziologice (10-35 mcg) de  $T_3$  și  $T_4$  se realizează cu o perioadă latentă mare. Dozele fiziologice ridicate și toxice (peste 100 mcg) acționează aproape instantaneu și probabil, predominant, asupra mitocondriilor.

Una din particularitățile iodotireninelor este capacitatea lor de a intensifica metabolismul bazal, ceea ce se asociază cu ridicarea consumului de  $O_2$  și generarea de căldură. Influența stimulare a concentrațiilor fiziologice de  $T_3$  și  $T_4$  asupra



respirației și termogenezei nu determină o decuplare elocventă a oxidării și fosforilării mitocondriale. O explicație mult mai plauzibilă a efectului calorigen specific hormonilor tiroidieni se bazează pe scindarea intensă a ATP în procesele energodependente, conducând la asigurarea reacțiilor în care se utilizează  $O_2$  cu acceptorul fosfatului (ADP). Ca rezultat consumul de oxigen se menține ridicat.

S-a postulat încă o cale de influență a  $T_3$  și  $T_4$  asupra celulei. Este vorba despre stimularea  $Na^+, K^+$ -ATP-azei sub acțiunea iodotironinelor. Se presupune că hormonii tiroidieni activează transportul  $Na^+$  realizat de  $Na^+, K^+$ -ATP-aza membranelor plasmactice ale celulei, intensificând hidroliza ATP, iar secundar fosforilarea conjugată (datorită ADP format) și producerea de căldură.

Insuficiența biosintezei de hormoni tiroidieni (hipotireoidismul) se manifestă în copilărie prin cretinism: oprirea dezvoltării fizice și intelectuale. La adult, hipotireoidismul dă naștere unei boli numite mixedem, în care se observă scăderea metabolismului bazal, edematierea pielii, astenie, obezitate și tulburări neuropsihice. În unele regiuni muntoase, unde solul și apa conțin cantități mici de iod, necesar pentru sinteza iodotironinelor, hipotireoidismul apare sub formă de gușă endemică.

Hiperfuncția glandei tiroide (hipertireoidismul) se prezintă sub diferite forme, toate având în comun încălcarea organismului cu hormoni tiroidieni. Această, depășind concentrația fiziologică - limită, determină apariția unor simptome caracteristice al căror ansamblu se definește prin termenul tireotoxicoză. Manifestările tireotoxicozei conțin creșterea metabolismului bazal, pierderea în greutate, nervozitate, emotivitate, neliniște, palpitații etc.

#### 14.1.2.2. Hormonii medulosuprarenalei

În substanța medulară a suprarenalelor se sintetizează trei derivați ai orto-dihidroxibenzenuului (catecolului), numiți catecolamine: adrenalina (A), noradrenalina (NA) și dihidroxifenil-etilamina (DOP-amina). NA se eliberează în terminațiile nervilor simpatici, unde îndeplinește rolul de neuromediator. DOP-amina servește ca mediator cu preponderență în căile nervoase ale creierului. Adrenalina este secretată în terminațiile nervoase din



hipotalamus. Proporția A și NA în medulosuprarenală variază semnificativ la diferite specii de animale.

Calea principală de sinteză a catecolaminelor cuprinde următoarele etape (fig. 14.3). Tirozina există în celulă sau formată

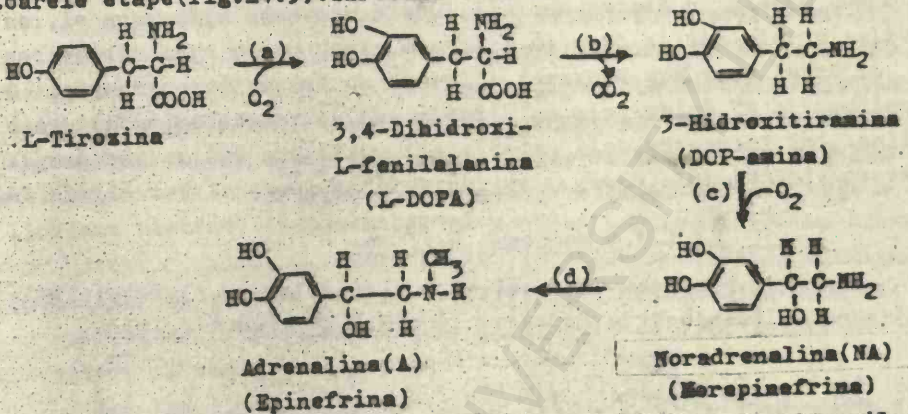


Fig. 14.3. Biosinteza catecolaminelor. (a) - Tirozin-hidroxilaza; (b) - DOPA-decarboxilaza; (c) - DOP-amin-β-hidroksilaza; (d) - Feniletanolamin-N-metiltransferaza.

din fenilalanină este hidroxilată în poziția 3 cu formarea L-3,4-dihidroksifenilalaninei (L-DOPA). Această reacție, catalizată de tirozin-hidroxilază în prezența NADPH,  $O_2$  și tetrahidrobiopterinei drept cofactor, determină viteza de biosinteză a hormonilor medulosuprarenalei. În stadiul următor al procesului, DOPA-decarboxilaza catalizează decarboxilarea L-DOPA, rezultând 3-hidroxitiramina (DOP-amina). Sintetizată în citosol, DOP-amina trece mai departe în granulele secretoare ale celulelor cromafine și simpatergice, unde se transformă prin hidroxilare în NA, sub acțiunea DOP-amin-β-hidroksilazei ( $Co^{2+}$ -oxidază ce necesită acidul ascorbic). O mare cantitate de NA părăsește granulele noradrenalinice și după includerea în granulele adrenalinice este convertită cu ajutorul S-adenosil-metioninei la A, reacția fiind catalizată de feniletanolamin-N-metiltransferază.

Acțiunile biologice ale catecolaminelor sînt diverse. Multe din influențele A și NA asupra metabolismului substanțelor sînt condiționate de interacțiunea cu receptorii de pe suprafața exterioară a membranei plasmactice, urmată de stimularea adenilat-

ciclazei membranare a celulelor din organele-țintă. Adrenalina intensifică glicogenoliza în ficat și mușchi, ducând la creșterea cantității de glucoză în sânge și formarea acidului lactic în mușchi.

La om aceste efecte sînt însoțite de mărirea consumului de  $O_2$  și formării de  $CO_2$ . Noradrenalina spre deosebire de adrenalina influențează slab metabolismul glucidic.

Catecolaminele, de asemenea, stimulează lipoliza, în urma căreia din țesutul adipos se eliberează acizi grași liberi și în sânge crește nivelul acizilor grași acesterificați.

#### 14.1.2.3. Hormonul epifizei

Hormonul epifizei este melatonina (N-acetil-5-metoxitriptamina) care se formează în pinealocite din triptofan (fig. 14.4).

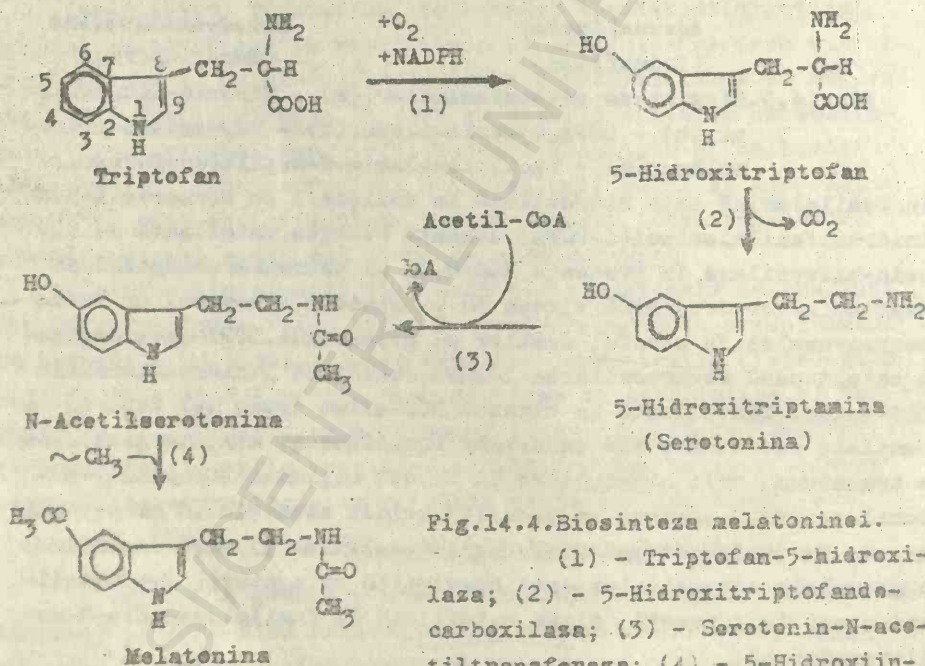


Fig. 14.4. Biosinteza melatoninei.

(1) - Triptofan-5-hidroxi-laza; (2) - 5-Hidroxitriptofandecarboxilaza; (3) - Serotonin-N-acetiltransferaza; (4) - 5-Hidroxiindol-O-metiltransferaza (HIOMT).

Primele trei etape ale acestei biosinteze sînt reglate de adrenalina pe calea stimulării adenilatciclazei. Enzima (4) prezintă un interes deosebit, întrucît cantitatea ei în epifiza mamiferelor se



modifică periodic în 24 de ore (ritm circadian), fiind maximă în întuneric. Lumina stimulează semnalele care ajung în glandă prin fibrele nervoase simpatice și determină inhibiția sintezei HCOMT.

Funcția principală a melatoninei constă în concentrarea melaninelor în melanofori, determinând decolorarea pielii la amfibieni și pești. Alături cu reglarea metabolismului pigmentilor, melatonina inhibă dezvoltarea funcțiilor sexuale la animalele tinere, de asemenea, acțiunea gonadotropinelor la animalele mature. În plus, melatonina joacă un rol principal în apariția somnului.

Se presupune că melatonina și epifiza mediază legătura între radiațiile luminoase, sistemul nervos și funcționalitatea anumitor organe, condiționând ritmurile circadiene, adică evoluția ritmică sau ciclică a diferitelor procese biochimice și fiziologice la animale, în desura de 24 ore.

#### 14.1.3. Hormeni peptidici

##### 14.1.3.1. Hormonii neurohipofizei

Neurohipofiza mamiferelor secretă ocitocina (oxitocina), vasopresina și coherina. Neurohipofiza majorității vertebratelor, cu excepția mamiferelor, produce vasotocină. Toți acești hormoni se formează din polipeptide precursorare numite neurefisine ( $M = 10.000-12.000$ ). Ultimele, la rândul lor, rezultă dintr-o proteină ( $M = 20.000$ ) sintetizată în nucleii paraventriculari și supraoptici ai hipotalamusului. Neurefisinele și hormonii neurohipofizari se scindează de la precursori mai mari în timpul transportului ultimilor prin axoni din hipotalamus în neurohipofiză. De structură chimică ocitocina, vasopresina și vasotocina sînt peptide alcătuite din nouă aminoacizi și conțin o legătură disulfidică între resturile de cisteină din pozițiile 1 și 6 (Fig. 14.5).

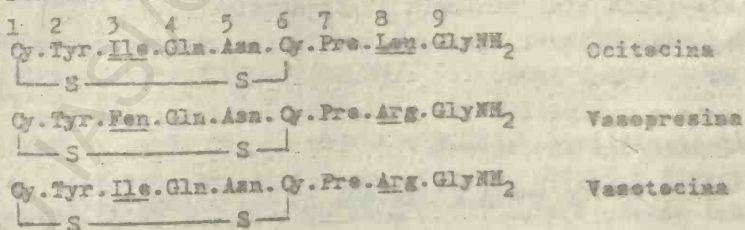


Fig. 14.5. Structura primară a principalilor hormoni neurohipofi-



zari. Denumirile vasopresinelor se fac după natura radicalului de aminoacid din poziția 8: hormonul de la om, bovine și ovine se numește arginin-vasopresină, iar hormonul suinelor - lizin-vasopresină. În toate aceste peptide carboxilul restului de glicocol apare sub formă amidică ( $-C(=O)NH_2$ ).

Deși sînt foarte asemănătoare structural, deosebindu-se numai după amineacizii din pozițiile 3 și 8, ocitocina și vasopresina au acțiuni biologice diferite.

Activitatea hormonală principală a ocitocinei constă în stimularea contracției mușchilor netezi, în special ai uterului. Ocitocina cauzează, de asemenea, evacuarea laptelui din glanda mamară. O astfel de acțiune are și vasopresina însă în doze de 5-6 ori mai mari.

Vasopresina reglează presiunea osmotică a singelui în principal pe calea intensificării reținerii apei în organism. La mamifere acest hormon inhibă eliminarea renală a apei, de unde denumirea de hormon antidiuretic. La toate celelalte vertebrate reglarea metabolismului hidric este îndeplinită de vasotocină și într-un grad mai redus de ocitocină. Locul principal de intervenție a vasopresinei la mamifere îl constituie nefronul, mai exact tubulii contorți distali și tubulii colector. Acționînd asupra acestor părți ale nefronului, vasopresina stimulează selectiv reabsorbția apei din urina primară în sânge, ceea ce conduce la creșterea concentrației  $Na^+$ ,  $Cl^-$ , fosfaților și azotului total în urină. Totodată, în reglarea metabolismului apei de către vasopresină la mamifere este implicată și acțiunea ei asupra reabsorbției apei în mucoasa intestinului și glandele salivare. La amfibieni hormonii neurohipofizari stimulează reabsorbția apei din urina conținută în vezica urinară și captarea apei de către piele din mediul înconjurător. La pești organele-țintă sînt rinichii și branhiile.

Hormonii neurohipofizari își realizează efectele asupra celulelor-țintă cu ajutorul AMPc.

Cohेरina este o polipeptidă cu  $M \sim 4.000$  care determină contracțiile coordonate ale intestinului.

#### 14.1.3.2. Hormonii reglatori ai hipotalamusului

Hipotalamusul secretă o serie de peptide micromoleculare

care stimulează sau inhibă secreția hormonilor de către alte glande endocrine (adenohipofiză). Aceste peptide (tabelul 14.1) se numesc factori reglatori sau hormoni reglatori. În structura lor

Tabelul 14.1. Hormonii reglatori ai hipotalamusului

Hormoni hipotalamici :

Releasing-hormoni=liberine (RH) și  
inhibiting-hormoni=statine (IH)

Hormoni a căror secreție este reglată

Hormonul reglator al corticotropinei,  
(cortisoliberina, CRH)

Adrenocorticotropul  
(ACTH) sau corticotropina

Hormonul reglator al FSH și LH  
(FSH-RH sau FRH și LH-RH sau LNH)

Hormonul foliculeostimulant (FSH), hormonul luteinizant (LH)

Hormonul de stimulare a GH  
(somatoliberina, GH-RH)

Hormonul de creștere  
(GH) sau somatotropina

Hormonul de inhibare a GH  
(somatostatina, GH-IH sau SST)

Hormonul stimulator al MSH  
(melanoliberina, MSH-RH sau MRH)

Hormonul melanocitostimulator (MSH) sau melanotropina

Hormonul inhibitor al MSH  
(melanostatina, MSH-IH sau MIH)

Hormonul stimulator al prolactinei  
(prolactoliberina, PRL-RH sau PRH)

Prolactina

Hormonul inhibitor al prolactinei  
(prolactostatina, PIH)

Hormonul reglator al TTH  
(tiroliberina, TTH-RH sau TRH)

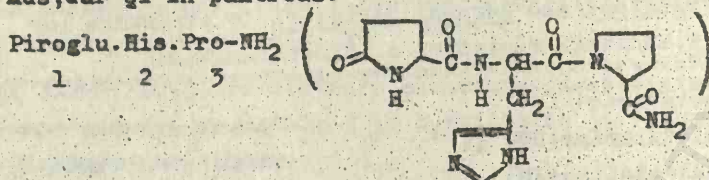
Hormonul tireotrop (TTH)  
sau tireotropina

intră un număr mic de resturi de amineacizi (fig. 14.6).

Hormonii reglatori nu totdeauna posedă o direcție strict specifică de acțiune. Așa, somatostatina are efecte inhibitoare asupra multor glande endocrine : ea inhibă secreția GH, secreția indusă a TTH și prolactinei, secreția insulinei și îndeosebi a



glucagonului, de asemenea a hormonilor tractusului gastro-intestinal. Interesant că somatostatina se formează nu numai în hipotalamus, dar și în pancreas.



Tiroliberina

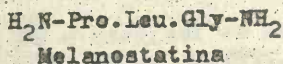
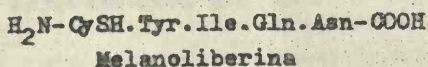
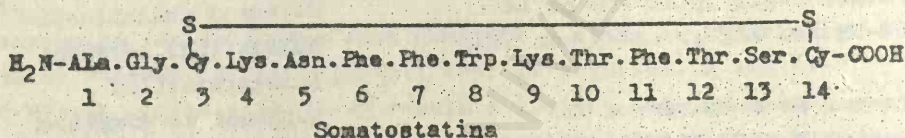
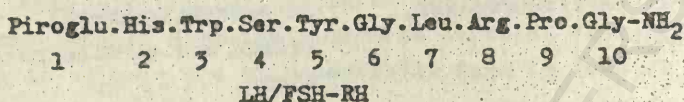


Fig.14.6. Structura primară a unor hormoni reglatori

În prezent s-a realizat sinteza ARNm al somatostatinei și a genei ei. Gena sintetizată a fost introdusă într-o plasmidă și cu ajutorul ei s-a creat o nouă sugă de bacterii producătoare de somatostatina.

Sinteza hormonilor hipotalamici, de asemenea, efectul lor reglator asupra secreției hormonilor hipofizari se controlează după mecanismul feedback, care poate fi atât pozitiv cât și negativ.

#### 14.1.3.3. Angiotensine și kinine

Angiotensinele se formează în sânge și țesuturile periferice din prohormonul proteinic, numit angiotensinogen, care rezultă în ficat prin scindarea α<sub>2</sub>-globulinelor plasmatică. Enzima proteolitică renina produsă de rinichi eliberează de la angiotensinogen o decapeptidă - angiotensina I (fig.14.7). Sub acțiunea enzimei de conversie se scindează încă doi aminoacizi de la capătul C-terminal al angiotensinei I, rezultând angiotensina II, cea mai puternică din substanțele naturale cu acțiune presoare. Totodată, angio-



tensina II stimulează sinteza aldosteronului în corticosuprarenală, ceea ce conduce la retenția de  $\text{Na}^+$  în organism, avînd ca urmare creșterea tensiunii arteriale.

1 2 3 4 5 6 7 8 9 10 11 12 13 14  
 $\text{H}_2\text{N}-\text{Asp. Arg. Val. Tyr. Ile. His. Pro. Phe. His. Leu. Leu. Val. Tyr. Ser.}-\text{R}$   
 Angiotensinogen,  $\alpha$ -glicoproteină (M - 58.000)

↓ Renină, endopeptidază (M - 40.000)

1 2 3 4 5 6 7 8 9 10  
 $\text{H}_2\text{N}-\text{Asp. Arg. Val. Tyr. Ile. His. Pro. Phe. His. Leu}-\text{COOH}$   
 Angiotensina I (decapeptidă)

↓ Enzima de conversie

1 2 3 4 5 6 7 8  
 $\text{H}_2\text{N}-\text{Asp. Arg. Val. Tyr. Ile. His. Pro. Phe}-\text{COOH}$   
 Angiotensina II (octapeptidă)

↓  $\alpha$ -Aminopeptidaza

1 2 3 4 5 6 7  
 $\text{H}_2\text{N}-\text{Arg. Val. Tyr. Ile. His. Pro. Phe}-\text{COOH}$   
 Angiotensina III (heptapeptidă)

Fig.14.7. Formarea angiotensinelor din angiotensinogen.

În plasma sanguină și țesuturi, mai ales în rinichi, intestin și ficat se găsesc peptidazele denumite angiotensinaze care inactivează rapid angiotensina II, transformînd-o în diverse peptide, importantă fiziologică avînd îndeosebi angiotensina III. Descoperită mai de curînd, angiotensina III posedă o afinitate crescută pentru receptorii din corticosuprarenală, acest hormon fiind după unii cercetători principalul activator al secreției de aldosteron.

În plasma sanguină și țesuturi s-a evidențiat, de asemenea, prezența de substanțe cu acțiune depresoare care au primit numele de kinine. Reprezentanții cei mai importanți ai kininelor sînt kallidina și bradikinină. Ambele aceste peptide se formează prin hidroliza unui precursor comun kininogenul care intră în compoziția fracțiunii globulinice din plasmă. Această scindare proteolitică poate fi realizată de tripsină, plasmină, enzime proteolitice specifice (kallikreine sau kininogenaze) și proteinazele din veninul unor șerpi. Kallikreina pancreatică și renală generează deca-

peptida kallidina(lizilbradikinină),care este transformată de aminopeptidază în bradikinină(fig.14.8).

Kininogen

↓ Kallikreina pancreatică sau renală

1 2 3 4 5 6 7 8 9 10  
H<sub>2</sub>N-Lys.Arg.Pro.Pro.Gly.Phe.Ser.Pro.Phe.Arg-COOH  
Kallidina sau lizilbradikinină(decapeptidă)

↓ Aminopeptidază

1 2 3 4 5 6 7 8 9  
H<sub>2</sub>N-Arg.Pro.Pro.Gly.Phe.Ser.Pro.Phe.Arg-COOH  
Bradikinină(nonapeptidă)

Fig.14.8.Scindarea proteolitică a kininogenului în kinine.

Kallidina, generată de kallikreina renală, determină vasodilație, natriurie și poliurie, acțiuni antagoniste celor exercitate de angiotensine și aldosteron. Cercetări recente au precizat că bradikinină activează eliberarea prostaglandinei E<sub>2</sub> (PGE<sub>2</sub>) care intervine în realizarea efectelor renale vasodilatatoare și natriuretice ale sistemului kallikreină-kallidină.

Kininele plasmatică și tisulare sînt inactivate de kininaza II, identică cu enzima de covertire, precum și de carboxipeptidaza B.

#### 14.1.3.4. Hormonii adenohipofizei

Adenohipofiza secretă cîțiva hormoni cu acțiune biologică foarte diferită. Dintre aceștia fac parte :

Hormonul tiotrop (TTH), tiroestimulina (TSH) sau tiotropina este o glicoproteină (M=28.300) alcătuită din două subunități legate necovalent, notate cu  $\alpha$  și  $\beta$ . La fiecare specie de mamifer secvența aminoacizilor în subunitatea  $\alpha$  a TTH, FSH și LH este aceeași; la om o succesiune analoagă are subunitatea  $\alpha$  a gonadotropinei corionice (HCG). Subunitățile  $\beta$  ale acestor hormoni sînt diferite și ele conferă specificitatea de acțiune. Se presupune că toți cei patru hormoni au provenit în procesul de evoluție dintr-un precursor comun.

TTH controlează funcția glandei tiroide, influențînd captarea ionilor de iodură din sînge, încorporarea iodului în resturile de

tirosină din molecula tireoglobulinei, sinteza hormonilor tiroidieni și eliberarea lor din glandă. Acțiunea TTH asupra celulelor tiroidei începe cu fixarea hormonului la receptorii specifici lui, având ca rezultat stimularea adenilatciclazei legată cu membrana plasmatică și creșterea concentrației intracelulare a AMPc. În consecință se intensifică procesele intracelulare determinate de TTH.

Sinteza și secreția TTH se află sub controlul tireoliberinei (TRH). Hormonii tiroidieni inhibă atât eliberarea TRH de către hipotalamus, cât și acțiunea TRH la nivelul adenhipofizei. TTH se inactivează în sânge, ficat, rinichi și sursa cerebrală. Pireglutamata peptidaza catalizează scindarea restului de pireglutamat de la TTH și-a descoperit în rinichi și ficat.

Hormonul adrenocorticotrop (ACTH), corticetropina sau cortico-stimulina reprezintă o polipeptidă din 39 amineacizi ( $M=4.500$ ). În structurile ACTH din hipofiza de om, suine, ovine și bovine primele 24 resturi de amineacizi sînt identice (fig. 14.9). Fragmentul 25-33 diferă la speciile de animale studiate și condiționează, probabil, reacțiile imune observate după introducerea preparatelor de ACTH.

1	2	3	4	5	6	7	8	9	10	11	12	13	14
H <sub>2</sub> N-Ser.	Tyr.	Ser.	Met.	Glu.	His.	Phe.	Arg.	Trp.	Gly.	Lys.	Pro.	Val.	Gly.
24	23	22	21	20	19	18	17	16	15				
Pro.	Tyr.	Val.	Lys.	Val.	Pro.	Arg.	Arg.	Lys.	Lys.				

	25	26	27	28	29	30	31	32	33	34	35	36	
Om	Asp.	Ala.	Gly.	Glu.	Asp.	Glu.	Ser.	Ala.	Glu.	Ala.	Phe.	Pro.	
Suine	-Asp.	Gly.	Ala.	Glu.	Asp.	Glu.	Leu.	Ala.					Leu 37
Ovine	-Ala.	Gly.	Glu.	Ala.	Ser.	Glu.	Ala.	Ser.					Glu 38
Bovine	-Asp.	Gly.	Glu.	Ala.	Glu.	Asp.	Ser.	Ala.					Phe-COOH 39

Fig. 14.9. Structura primară a ACTH din hipofiza de om, suine, ovine și bovine.

Acțiunea biologică majoră a ACTH constă în controlul funcției corticosuprarenalei. Acționînd asupra zonelor fasciculată și reticulată ale corticosuprarenalei, ACTH stimulează proliferarea celulelor corticosuprenale și intensifică biosinteza și secreția corticostereizilor, pe calea favorizării procesului de trans-



formare a colesterolului în pregnenolon. Efectul ACTH asupra steroidogenezei se dezvoltă imediat (la 15-20 minute) după legarea hormonului, prin intermediul heptapeptidei 15-21 din molecula sa, de receptorii de pe suprafața exterioară a membranei plasmatică a celulelor corticesuprarenale. Complexul ACTH cu receptorul specific activează adenilatsiclaza care catalizează trecerea ATP în AMPc. Acest mesager secundar stimulează o proteinkinază care condiționează fosforilarea și activarea simultană a mai multor enzime implicate în biosinteza corticosteroizilor. Proteinkinaza activează intensifică acțiunea colesterolsterazei care eliberează precursorul hormonilor steroidici - colesterolul din esterii lui. Totodată, se activează kinaza fosforilazei b, conducând la creșterea vitezei de fosforiliză a glicogenului, cu formarea glucozo-1-fosfatului, care se transformă în glucozo-6-fosfat. Prin catabolizarea acestui metabolit se acumulează NADPH necesar în diferite etape ale steroidogenezei.

Mai recent s-a pus în evidență faptul că ACTH activează și guanilatsiclaza cu formarea GMPc care duce la proliferare celulară corticesuprarenală.

ACTH manifestă și efecte extracorticesuprarenale :

- efect melanotrop datorit secvenței 4-10 comune cu melanotropina;
- efect lipolitic ;
- efect de intensificare a gluconeogenezei hepatice și sintezei proteinice hepatice.

Sinteza și secreția ACTH se află sub controlul CRH. De asemenea, concentrația corticosteroizilor circulanți influențează producția de ACTH printr-un mecanism de feed-back.

Hormonii gonadotropi (gonadotropinele) sînt hormoni cu acțiune asupra gonadelor. Gonadotropinele de origine adenohipofizară sînt :

- 1) hormonul foliculostimulant=foliculestimulina=gonadotropina A=FSH ;
- 2) hormonul luteinizant (LH)=luteostimulina=gonadotropina B=hormonul stimulant al țesutului interstițial (ICSH) ;
- 3) prolactina=hormonul mamotrop=hormonul lactotrop=PRL.

La om se formează un al patrulea hormon gonadotrop în placenta,

denumit gonadotropina corionică umană=HCG.

Masa moleculară a celor patru gonadotropine oscilează în jurul valorii de 30.000. FSH, LH și HCG sînt glicoproteine (conținînd 7-30% glucide), alcătuite din două subunități neidentice, probabil codificate de două gene diferite. Una din subunități, notată cu  $\alpha$ , mai scurtă, conține 89-96 radicali de aminoacizi, două resturi de glucide și prezintă o mică variabilitate a compoziției. A doua subunitate  $\beta$  mai lungă, cuprinzînd 113-119 aminoacizi și 1-4 radicali glucidici, se distinge printr-o diversitate însemnată a compoziției. Subunitățile  $\alpha$  și  $\beta$  se leagă între ele necovalent, probabil prin intermediul radicalilor de tirozină. Fiecare subunitate luată separat nu posedă activitate hormonală. Specificitatea biologică și imunologică a gonadotropinelor menționate se datorește subunității  $\beta$ .

Prolactina este o proteină simplă avînd în moleculă 200 resturi de aminoacizi și trei punți disulfidice.

Acțiunile biologice ale gonadotropinelor se realizează numai la nivel gonadal.

FSH provoacă la femele maturizarea foliculilor ovarieni și (împreună cu LH) ovulația. La masculi, FSH stimulează spermatogeneza.

LH stimulează la femele sinteza de estrogeni și progesteron, ovulația și formarea corpului galben, iar la masculi celulele interstițiale și androgenogeneza.

Secreția FSH și LH este dependentă de FRH și LRH, precum și de nivelul hormonilor sexuali respectivi.

Prolactina reglează funcția glandei mamare. Acest hormon determină instinctul matern la mamifere și cel de cuib la păsări.

Acțiunea HCG este asemănătoare cu efectul hormonilor adenohipofizari.

În ce privește mecanismul de acțiune al gonadotropinelor, FSH, LH și HCG se leagă de receptorii specifici ai membranelor celulelor-țintă și stimulează formarea AMPc și GMPc.

Hormonul de creștere (GH), hormonul somatotrop (STH) sau somatotropina este o proteină simplă a cărei structură diferă în raport cu specia. Astfel, molecula GH de la bovine conține 189 resturi de aminoacizi ( $M=21.666$ ), GH din hipofiza de maimuță - 241

resturi de aminoacizi ( $M=25.400$ ) și de la om - 191 radicali de aminoacizi ( $M=21.000$ ).

STH ocupă un loc deosebit în reglarea sistemică a creșterii organismului la toate speciile de vertebrate, cu excepția cobaiului. Una din acțiunile principale ale STH este stimularea creșterii armonioase a scheletului și organelor interne.

În organismul tânăr al vertebratelor cele mai sensibile la acțiunea STH sînt cartilajele de creștere. STH intensifică procesele proliferative în cartilaje și sinteza unor proteine structurale (colagen) și mucopolizaharide (condroitinsulfat) specifice acestui țesut. Totodată, STH determină proliferarea fibroblastilor. În plus, STH este un stimulator al sintezei proteinelor în ficat, rinichi, splină atât la animalele în creștere, cît și la cele mature. Însă în organismul matur funcțiile de creștere ale STH se diminuează într-o măsură însemnată, iar efectele anabolice, care se păstrează aproape integral, îndeplinesc un rol important în reglarea metabolismului proteic al diferitelor celule. Acțiunea reglatoare a STH asupra creșterii și anabolismului proteic se realizează prin cîteva mecanisme moleculare care nu sînt identice pentru toate țesuturile. Între mecanismele inițiale care condiționează influența stimulatorie a STH asupra biosintezei proteice la nivelul mușchiului se include accelerarea transportului de aminoacizi și glucoză prin membranele plasmatică ale celulelor musculare.

O latură importantă a acțiunii STH asupra ficatului vizează stimularea specifică a producerii de către celulele hepatice a unor factori hormonalî „secundari” numiți somatomedine. Aceste substanțe mediază multe efecte ale STH, în particular, efectele lui asupra creșterii țesutului osos-cartilaginos.

Rolul fiziologic al STH nu se limitează la intervenția lui în procesele de creștere și anabolice. Acest hormon, de asemenea, participă activ în reglarea metabolismului glucidic, lipidic, fosfocalcic și hidroelectrolitic. STH stimulează gliconeogeneza în ficat și lipoliza în țesutul adipos, crește reabsorbția tubulară de fosfor și absorbția intestinală de calciu (și excreția sa renală).

Secreția STH de către adenohipofiză este stimulată de



somatoliberină și inhibată de somatostatină. La majoritatea speciilor (cu excepția geacacilor) secreția somatoliberinei și a STH se intensifică, iar eliberarea somatostatinei se diminuează, sub acțiunea diferiților factori ai mediului exterior (efort muscular, traumă, frig etc.). Probabil, această reacție joacă un rol important în sindromul de adaptare la diferiți excitanți.

Excesul de STH în perioada copilăriei sau adolescenței cauzează gigantismul. Hipersecreția STH în organismul omului adult conduce la acromegalie, caracterizată prin modificări faciale, hipertrofia minilor și picioarelor etc. Insuficiența secretorie, totală sau parțială, de STH în perioada de creștere este asociată cu nanismul hipofizar (microsomia pituitară) care se manifestă prin stagnarea creșterii, infantilism sexual etc.

Lipotropine. Din extractele hipofizare au fost izolați doi hormoni numiți  $\alpha$ - și  $\beta$ -lipotropine. Acești hormoni influențează metabolismul lipidic, cauzând lipoliza și mobilizarea acizilor grași. Un interes deosebit prezintă  $\beta$ -lipotropina ( $\beta$ -LPH), întrucât ea servește, probabil, ca precursor al altor hormoni peptidici. Molecula  $\beta$ -LPH este alcătuită din 90-93 amineacizi și are  $M=10.000$  daltoni. S-a constatat că în structura primară a  $\beta$ -LPH, spre capătul ei C-terminal, sunt localizate fragmente a căror secvențe de amineacizi corespund peptidelor morfinomimetice, numite enkefaline și endorfine (Fig. 14.10).

$\beta$ -LPH intactă nu posedă activitate opioid-like. Cercetări mai recente au arătat că, la rîndul ei,  $\beta$ -LPH și ACTH iau naștere dintr-un precursor comun, numit proopiomelanocortin, cu masa moleculară de 30 mii daltoni și care se formează în lobul intermediar al hipofizei.

#### 14.1.3.5. Hormonul melanotrop

Hormonul melanotrop (hormonul melanocitostimulator sau melanotropina = MSH) se sintetizează în lobul intermediar al hipofizei, care este foarte dezvoltat la animalele inferioare. La speciile de animale lipsite de acest lob hipofizar (de exemplu, gîini, cobai, cetacee) MSH se descoperă în extractele de adenohipofiză.

Ca structură chimică, MSH este o polipeptidă ternară. Se cunosc două polipeptide cu activitate melanocitostimulatorie, nu-

mite  $\alpha$ - și  $\beta$ -MSH. Hormonul  $\alpha$ -MSH izolat din hipofiza de maimuță, cal, bovidae, suine, oaie și cămilă, are aceeași structură, conținând 13 aminoacizi. Secvența și numărul aminoacizilor în molecula  $\beta$ -MSH nu sînt identice la diferite specii.  $\beta$ -MSH de la maimuță, cal, bovidae, suine și cămilă, conține 18 resturi de aminoacizi, iar hormonul uman - 22 aminoacizi. Interesant de subliniat că  $\alpha$ -MSH intră în compoziția ACTH (resturile 1-13, fig. 14.9), iar  $\beta$ -MSH - în compoziția moleculei de  $\beta$ -lipotropină (resturile 41-58, fig. 14.10). Comparînd structurile primare ale acestor 4 hormoni se constată identitatea deplină a zonei 4-10 în  $\alpha$ -MSH și 7-13 în  $\beta$ -MSH cu fragmentul 4-10 în ACTH și 47-53 în  $\beta$ -LPH, ceea ce explică activitatea melanotropă slabă a ACTH și  $\beta$ -lipotropinei.

MSH are rolul fiziologic de a regla pigmentația pielii peștelor, amfibienilor și reptilelor, cauzînd dispersia uniformă sau concentrarea pigmentului în cromatofori. În primul caz, culcarea pielii devine mai închisă, în ultimul mai deschisă.

Secreția MSH de către hipofiză este corelată de melanoliberină și melanostatină.

#### 14.1.3.6. Hormonii glandelor paratiroidae

Glandele paratiroidae sînt cînt doi hormoni: parathormonul și calcitonina. Acești hormoni, împreună cu 1,25-dihidroxi- $D_3$ , intervin în reglarea homeostatică a metabolismului calciului și fosforului.

Parathormonul sau paratirina (PTH) reprezintă o polipeptidă monocatenară alcătuită din 84 resturi de aminoacizi, cu  $M=9.500$  D și este secretat de celulele principale ale paratiroidaelor. În compoziția aminoacidică a PTH nu intră cisteina și cistina. PTH diferitelor specii de animale prezintă diferențe neînsemnate ale structurii primare. Fragmentul N-terminal 1-34 este răspunzător de activitatea biologică a hormonului.

În paratiroidae PTH se formează prin acțiunea endopeptidazelor lizezomale asupra unui prohormon, în structura căruia la capătul N-terminal se află o hexapeptidă suplimentară. Sinteza PTH este reglată de concentrația  $Ca$  ionic în serul sanguin și alți factori; viteza de sinteză a hormonului este invers proporțională cu  $[Ca^{2+}]$ .

Rolul biologic principal al PTH este cel de menținere con-

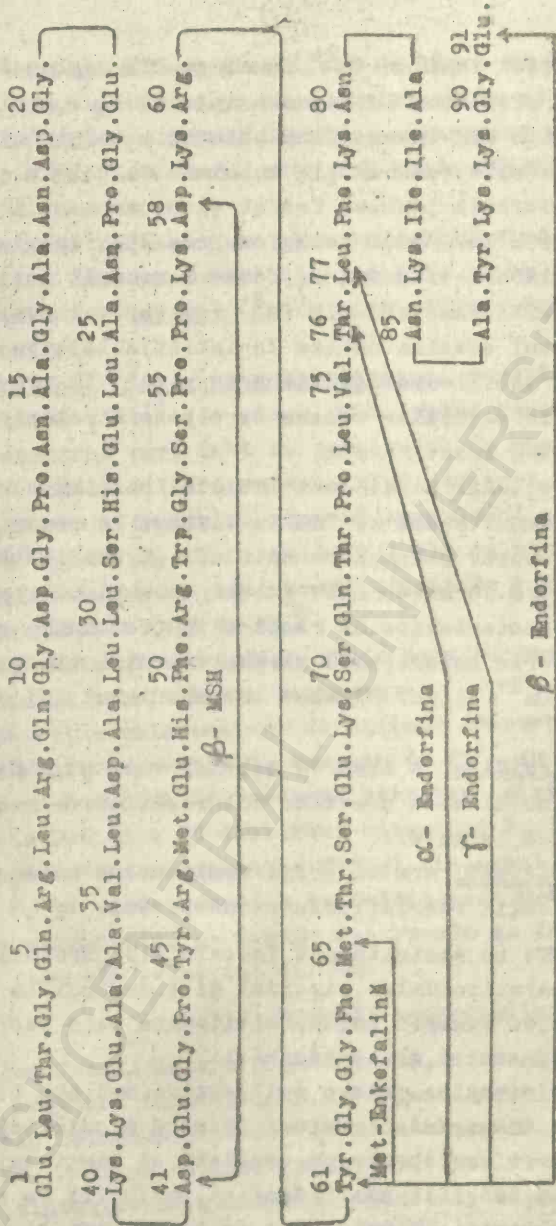


Fig. 14.10. Struttura primaria a β-lipotropined usano si a peptideler biologic active indicate.



stantă a concentrației ionilor  $\text{Ca}^{2+}$  în sânge. PTH reglează calcemia ca rezultat al efectelor lui asupra intestinului, rinichiului și osului. În intestin PTH intensifică absorbția calciului în sânge. În rinichi PTH crește reabsorbția tubulară de calciu și magneziu și inhibă reabsorbția ionilor fosfat și bicarbonat în tubul proximal. Totodată PTH activează transformarea 25-hidroxi-vitaminei  $\text{D}_3$  în 1,25-dihidroxi-vitamina  $\text{D}_3$ , formă hormonală activă a vitaminei  $\text{D}_3$ , care mobilizează efectiv  $\text{Ca}^{2+}$  din țesutul osos și accelerează transportul acestui cation în intestin. La nivelul osului, PTH stimulează mobilizarea și eliberarea  $\text{Ca}^{2+}$  în sânge, acționând asupra tuturor celulelor osoase care posedă receptori cu mare afinitate pentru acest hormon.

Mecanismele acțiunii multiple a PTH sînt parțial elucidate. Există date care demonstrează că PTH se fixează la receptorii specifici ai membranelor plasmactice celulare și activează adenilatază membranară. Formarea AMPc în celulele țintă condiționează procesele caracteristice de răspuns la țesuturile respective, ducînd la creșterea selectivă a permeabilității membranelor plasmactice pentru  $\text{Ca}^{2+}$  și favorizarea transportului lui din celule în sânge.

În hipoparatiroidism se observă hipocalcemie și hiperfosfatemie, crește excitabilitatea nervilor motori, avînd ca rezultat sindromul complex al tetaniei.

Hiperparatiroidismul are ca primă manifestare hipercalcemie, asociată cu complicații renale, leziune osoasă etc.

Calcitonina (CT) se sintetizează în celulele parafoliculare (celulele C) ale paratiroidelor, tiroidei și timusului. La vertebrele inferioare, de exemplu, pești, calcitonina este secretată de asemenea de corpusulii ultimobranhiali.

Structural calcitonina este o polipeptidă ( $M=3.600$  D), conținînd 32 aminoacizi. Comparînd structura primară a calcitoninei de la diferite specii de vertebrate se constată că numai aminoacizii din pozițiile 1,3-9,28 și 32 sînt identici. Radicalii de aminoacizi din celelalte poziții ale moleculei de hormon pot fi diferiți. Cu toate acestea activitatea biologică a CT este aproximativ aceeași. Un interes deosebit prezintă CT de somon care are o acți-

vităte biologică pentru mamifere de circa 40 de ori mai mare decât CT umană și de suine. Asemenea situație se întâlnește rar în endocrinologie: de obicei hormonul animalelor aflate pe o treaptă evolutivă mai inferioară este mai puțin eficient la animalele superioare.

Conform cercetărilor recente calcitonina se formează prin proteoliza unui precursor care conține și un al doilea hormon hipocalcemic - katacalcina, cu efect direct, dar și de potențare a calcitoninei.

Acțiunea biologică a calcitoninei constă, la fel ca și a PTH, în reglarea  $[Ca^{2+}]$  în sânge. Calcitonina cauzează hipocalcemie prin mecanisme care încă se cercetează. În realizarea funcției sale, CT inhibă eliberarea calciului din oase și intensifică depunerea în ele a calciului mineral; stimulează excreția fosfaților,  $Ca^{2+}$ ,  $Na^{+}$  și  $K^{+}$  pe cale renală. Efectele calcitoninei asupra metabolismului calciului sînt condiționate de inhibarea permeabilității membranelor față de  $Ca^{2+}$ .

Calcitonina, asemănător PTH, crește concentrația AMPc în celulele osoase sensibile la acțiunea ei.

Secreția calcitoninei se schimbă proporțional cu  $[Ca^{2+}]$  în sânge. Creșterea nivelului ionilor de  $Ca^{2+}$  în sânge stimulează printr-un mecanism de feedback secreția calcitoninei și inhibă secreția PTH și 1,25-dihidroxi-vitaminei  $D_3$ . Invers, scăderea  $[Ca^{2+}]$  în sânge activează secreția PTH și sinteza 1,25-dihidroxi-vitaminei  $D_3$  și scade secreția de calcitonină. Modificările în secreția de calcitonină se produc mai repede și într-un timp mai scurt decât cele ale secreției de PTH.

#### 14.1.3.7. Hormonii pancreasului

Pancreasul este o glandă mixtă, care alături de secreția exocrină necesară în procesele de digestie, are și secreție endocrină. Celulele beta (60%) dispuse în zona centrală a insulelor Langerhans secretă insulina, celulele alfa (25%) localizate la periferia insulelor sintetizează glucagonul, celulele delta (10%), răspândite printre celulele beta, produc somatostatina, iar restul de celule, numite celule F eliberează polipeptida pancreatică, a cărei rol nu este încă elucidat.



Insulina. În tratatele de specialitate, izolarea insulinei este atribuită canadienilor F.G.Banting, C.H.Best și MacLeod (1922). De fapt, prioritatea aparține lui N.Paulescu care a publicat rezultatul cercetărilor sale în august 1921, deci înaintea apariției publicației canadiene. Acordarea premiului Nobel cercetătorilor canadieni, în 1922, apare ca o dureroasă frustrare a ilustrului fiziolog român.

Insulina este o proteină care conține 51 resturi de aminoacizi ( $M=6.000$ ) și are molecula formată din două lanțuri polipeptidice: lanțul A cu 21 de aminoacizi și lanțul B cu 30 de aminoacizi. Cele două lanțuri se leagă între ele prin două punți disulfidice între aminoacizii 7-7 și 19-20, lanțul A având o punte disulfidică proprie între radicalii de aminoacizi 6 și 11 (fig.14.11).

Insulina este sintetizată în polizonii celulelor beta sub formă de preproinsulină (preinsulină), proteină constituită dintr-un singur lanț polipeptidic, cuprinzând 104-110 resturi de aminoacizi ( $M=11.500$ ). În timpul migrării din cisternele reticulului endoplasmatic rugos spre aparatul Golgi, preproinsulina pierde o peptidă din 23 aminoacizi de la capătul N-terminal și se transformă în proinsulină - polipeptidă formată dintr-un singur lanț cu 81-86 resturi de aminoacizi și  $M=9.500$ . În granulele secretoare proinsulina, lipsită de activitate biologică, este clivată sub acțiunea endopeptidazelor în insulină, peptida de conexiune C, trei molecule de arginină și una de lizină (fig.14.11). Ulterior, insulina și peptida C se elimină concomitent, în cantități echimoleculare, din granulele secretoare mature la nivelul membranei plasmactice pe calea unui proces energo- și  $Ca^{2+}$ -dependent (exocitoză sau exocitoză), în urma căruia cele două substanțe trec în circulația portală. În aerul normal se descoperă cantități mici de proinsulină (~6%). Conținutul de proinsulină, de asemenea, de insulină, crește puternic la subiecții cu insulinoame.

Proinsulinele diferitelor specii de vertebrate conțin de la 78 (cîine) la 86 resturi de aminoacizi (om, cal, goașă). Aceste diferențe se datoresc numai peptidei C. De altfel, structurile primare ale peptidelor C prezintă variații mai mari decît structurile insulinelor corespunzătoare.



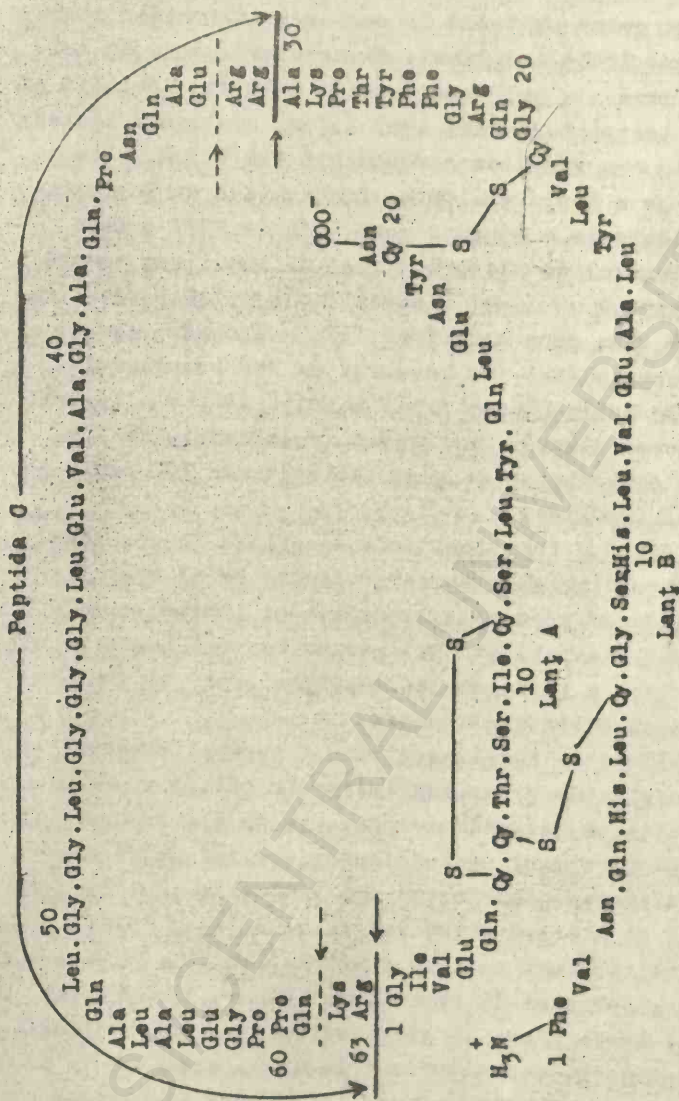


Fig. 14.11. Structura primară a proinsulinei de suine.

Cu săgeți continue se indică locul atacului proteolitice inițial în urma cărui, prin scindarea peptidului C, proinsulina se transformă în insulină. Proteoliza ulterioară (săgeți punctate) conduce la îndepărtarea celor două resturi de Arg de la capătul N-terminal și resturilor de Arg și Lys de la capătul C-terminal al peptidului C.

Insulina a fost prima proteină la care s-a determinat structura primară (F. Sanger, 1953). Insulinele diverselor specii de animale se deosebesc între ele prin aminoacizii 8-10 din lanțul A și aminoacidul 30 din lanțul B. În anul 1965 a fost realizată sinteza chimică a insulinei o grupă de cercetători din R.F.G., alți americani-canadiani și a treia din China. Lanțurile A și B ale insulinei sînt codificate de o singură genă, care în 1977 a fost clonată în E. coli. Punctul de plecare a fost un insulinom, tumoră pancreatică care secretă un nivel ridicat de insulină. Această tumoră este bogată în ARN care codifică sinteza proinsulinei. Cu ajutorul revers-transcriptazei s-a preparat un ADN complementar (ADNc) folosind ARN proinsulinei drept matriță. ADNc s-a inserat într-o plasmidă-vector. Clonile bacteriene transformate cu ADNc pentru insulină au capacitatea de a sintetiza (circa 100 copii per celulă) precursorul insulinei.

Acțiunea biologică a insulinei este esențială în reglarea metabolismului intermediar al glucidelor, lipidelor și proteinelor. Insulina accelerează procesele anabolice și inhibă pe cele catabolice în mușchi, ficat și țesutul adipos. Concret, acest hormon crește rata de sinteză a glicogenului, acizilor grași și proteinelor și, de asemenea, stimulează glicoliza.

Acțiunea insulinei se realizează prin creșterea penetrației glucozei, altor monoglucide și aminoacizilor în celulele musculare și adipoase. Astfel, se asigură concentrația de glucoză necesară pentru glicoliză și ciclul pentozofosfaților. Intensificarea glicolizei, prin activarea hexokinazei sub influența insulinei, în mușchii scheletici și miocard joacă rol în acumularea ATP și condiționarea capacității funcționale a acestor țesuturi. În țesutul adipos stimularea glicolizei de către insulină are însemnătate pentru formarea de acizi grași și glicerolfosfat, a căror abundență favorizează sinteza și depozitarea triacilglicerolilor. În ficat, dar mai ales în țesutul adipos, insulina crește lipogeneza din glucoză, accelerînd ciclul pentozofosfaților la nivelul glucozo-6-fosfat dehidrogenazei. Totodată insulina manifestă un efect stimulator asupra glicogenogenezei, determinînd trecerea formei D inactive a glicogensintetazei în forma I activă.

Insulina inhibă în același timp lipoliza și glicogenoliza (opunându-se trecerii fosforilazei b în fosforilază a), precum și gluconeogeneza prin diminuarea activității fosfoenolpiruvat carboxilazei și fructozo-1,6-difosfatazei.

Toate aceste efecte conduc la scăderea cantității de glucoză în sânge (hipoglicemie), de unde și denumirea de hormon hipoglicemiant dată insulinei.

Unele din efectele rapide ale insulinei, ca de exemplu activarea transportului aminocacizilor și glucozei se explică prin interacțiunea hormonului cu receptorii din membrana plasmatică. Mecanismii intracelulari în acțiunea insulinei încă nu sînt identificați.

Secreția insulinei se află sub control complex, metabolic și hormonal. Cînd glicemia depășește limitele homeostatice se declanșează secreția de insulină. Glucagonul, hormonii gastrointestinali, somatotropina etc. cresc eliberarea insulinei, iar somatostatina este un factor inhibitor.

Lipsa sau insuficiența de insulină în organismul animal cauzează diabetul zaharat (diabet mellitus). Acesta este o maladie metabolică ce se caracterizează printr-un nivel crescut de glucoză în sânge și urină. Glucoza trece în urină cînd glicemia excede capacitatea de reabsorbție a tubulilor renali. Hiperglicemia și glicozuria antrenează diureza osmotică și poliuria cu pierderi de apă și electroliți. Excreția glucozei determină consumul glucidelor de rezervă, ceea ce conduce la catabolizarea triacilglicerolilor și proteinelor. Mobilizarea triacilglicerolilor este asociată cu formarea unei cantități largi de acetyl-CoA. În utilizarea ineficientă a glucozei datorită insuficienței de acid oxalilacetic, acetyl-CoA nu se poate metaboliza în ciclul acidului citric și este convertită de ficat în corpi cetonici. Eliminarea corpurilor cetonice modifică echilibrul acido-bazic și provoacă deshidratarea, care poate duce la comă sau moarte în faza acută a diabetului netratat.

Hipersecreția insulinică (hiperinsulinismul) are drept consecință hipoglicemia. În această stare la om se observă transpirații, tremurături, tulburări vizuale, anxietate, convulsii, neuropatii și palinse, comă.



Glucagonul este o polipeptidă formată din 29 aminoacizi (M= 3.485 D) ce se sintetizează în celulele  $\alpha$  ale pancreasului, precum și în tractul digestiv. Există indicații că glucagonul, de asemenea, s-ar forma dintr-un precursor. Structura glucagonului este identică sau apropiată la reprezentanții majorității claselor de vertebrate. Numai glucagonul peștilor se deosebește de hormonul altor clase și este inefficient la mamifere.

Glucagonul îndeplinește un rol important în reglarea metabolismului glucidic și lipidic, în special la nivel hepatic. Acțiunea glucagonului este opusă insulinei. El crește și menține valoarea glicemiei prin stimularea glicogenolizei și inhibarea glicogenogenezei. Efectele glucagonului asupra enzimelor implicate în metabolismul glicogenului sînt mediate de sistemul adenilatciclazei. În același timp, glucagonul favorizează gluconeogeneza, intensificînd sinteza enzimelor-cheie ale acestui proces, tot prin intermediul AMPc. Glucagonul, de asemenea, inhibă sinteza acizilor grași și colesterolului din acetat și stimulează producerea de corpi cetonici. Toate aceste acțiuni ale glucagonului au ca rezultat o creștere marcantă a cantității de glucoză eliberată din ficat.

Secreția glucagonului este activată de hipoglicemie și inhibată de insulină și somatostatină (în dependență de  $\text{Ca}^{2+}$  intracelular).

#### 14.1.3.8. Hormonii gastrointestinali

Hormonii gastrointestinali sînt polipeptide (17-43 aminoacizi) secretate de celulele endocrine ale tractului gastrointestinal și au rol în reglarea procesului de nutriție (tabelul 14.2). De notat că mulți din hormonii gastrointestinali au fost decelați și în sistemul nervos central, însă rolul lor nu a fost clarificat pînă în prezent.

#### 14.1.3.9. Peptide opioide endogene :

##### enkefaline și endorfine

Termenul de peptide opioide endogene desemnează un grup de peptide endogene care au fost identificate în neuronii creierului și sînt dotate cu potențialități analgezice superioare morfinei. Acester peptide li s-a atribuit denumirea generală de endorfine.

Tabelul 14.2. Date privind structura, sediul și rolul unor hormoni gastrointestinali

Hormon	Structura	Sediul	Rel fiziologic
Gastrina	17 aminoacizi (M=2100 D)	Cellulele antrale	Stimulează secreția acidă gastrică și motilitatea gastrică
Secretina	27 aminoacizi (M=3.700 D)	Cellulele S duodenale și jejunale	Stimulează secreția alcalină a sucului pancreatic
Colicistokinina (Pancreozimina)	33 aminoacizi	Cellulele I duodenale și jejunale	Stimulează eliberarea enzimelor pancreatice, în special a tripsinei și contracția vezicii biliare
Bombesina	14 aminoacizi	Cellulele H (fundice)	Crește secreția exocrină a pancreasului (amilază) și motilitatea intestinală
Peptidă inhibitoare gastrică (GIP)	43 aminoacizi	Cellulele I duodenale și jejunale	Stimulează eliberarea insulinei postprandiale anticipat creșterii glicemiei
Peptidă insulinotropă glucoză-dependență			
Peptidă intestinală vasoactivă (VIP)	28 aminoacizi (M=3.391 D)	Tot tubul	La nivel intestinal, crește motilitatea și produce vasodilatație
Motilina	22 aminoacizi	Intestinul subțire	Crește activitatea motorie a tractului gastro-intestinal

(„morfină endogenă”), întrucât ele sînt capabile să producă efecte asemănătoare cu ale morfinei și concurează cu aceasta la legarea

de receptorii sistemului nervos central pentru opiacee. Primele peptide opioide endogene au fost izolate din creierul de porc (John Hughes, 1975). Ele reprezintă două pentapeptide înrudite, numite metionin-enkefalină (Met-enkefalină) și leucil-enkefalină (Leu-enkefalină), ce diferă prin aminoacidul C-terminal.

În afară de enkefaline au fost descoperite încă trei peptide mai lungi, cunoscute sub denumirea de  $\alpha$ -,  $\beta$ - și  $\gamma$ -endorfine. La extremitatea N-terminală a celor trei endorfine se află secvența Met-enkefalinei. Cum am menționat deja, Met-enkefalina și endorfinale se regăsesc în  $\beta$ -lipotropină (fig. 14.10). Există indicații că hormonii opioide și ACTH provin din aceeași polipeptidă precursoră cu masa moleculară de 29.000 daltoni, prezentă în lobul intermediar al hipofizei și denumită proopiomelanocortină. Această proteină conține de asemenea  $\alpha$ - și  $\beta$ -MSH. Deși secvența Met-enkefalinei este conținută în endorfină, se consideră că enkefalinele au drept precursor o polipeptidă (M=50.000 D) izolată din suprarenale.

Enkefalinele sunt răspândite în sistemul nervos central și periferic, iar  $\beta$ -endorfina se găsește în formațiunile din jurul axei hipotalamohipofizare.

Rolul fiziologic al endorfinelor ar consta în participarea lor, ca mediatori chimici ai circuitelor neuronale ce modulează senzațiile dureroase.

#### 14.1.3.10. Hormonii timusului

În ultimii ani au fost izolați cîțiva hormoni din timus, a căror denumire, structură chimică și acțiune biologică sînt redată în tabelul 14.3. Hormonii timusului sînt implicați în reglarea

Tabelul 14.3. Caracteristicile unor hormoni secretați de timus		
Hormon	Structura chimică	Activitatea biologică
Timozina	Polipeptidă (28 aminoacizi, M=3.108)	Induce maturarea celulelor limfocitare precursore T
Timozina beta-4	Polipeptidă (M=4.952)	Stimulează activitatea celulelor limfocitare precursore
Timozina alfa-7	Polipeptidă (M=2.000)	Induce activitatea celulelor supresoare
Timosterina	Structură steroidică	Rol de inhibare a răspunsului imun



proceselor imunologice și funcțiilor specifice îndeplinite de celulele limfoides. În procesul de îmbătrânire scăderea eficacității reacțiilor imune decurge paralel cu involuția timusului și diminuarea conținutului de hormoni timici în sânge.

#### 14.1.4. Hormoni steroizici

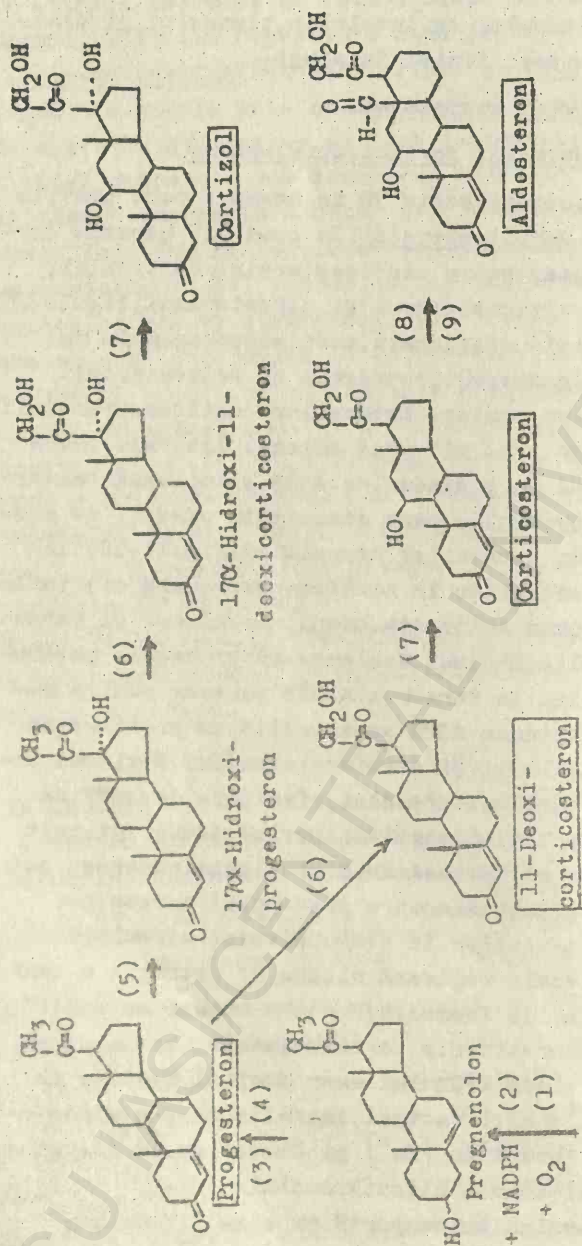
##### 14.1.4.1. Hormonii corticosuprarenali

Corticosuprarenala secretă peste 30 de hormoni care aparțin steroizilor și se numesc corticosteroizi. În condiții normale corticosuprarenala secretă doar patru corticosteroizi: cortizolul, corticosteronul, 11-deoxicorticosteronul și aldosteronul (fig. 14.12). În afară de corticosteroizii menționați, corticosuprarenala mai produce hormoni gonadali (androgeni, estrogeni și progesteron).

Drept precursor pentru sinteza hormonilor corticosuprarenali servește colesterolul, care prin alivarea catenei laterale între C-20 și C-22 se transformă în pregnenolon. ACTH stimulează conversia colesterolului în pregnenolon, care constituie punctul de plecare în biosinteza tuturor hormonilor steroizici (fig. 14.12). Intensificarea sintezei steroizilor în corticosuprarenală sub influența ACTH se realizează prin activarea adenilatciclazei și formarea ulterioară a AMP ciclic. Ultimul declanșează procesele metabolismului glucidic conducând la formarea NADPH necesar pentru reacțiile de hidroxilare. Acțiunea ACTH se exercită cu predilecție asupra biosintezei cortizolului și corticosteronului. Reglarea secreției cortizolului și corticosteronului, efectuate de ACTH, se află la rândul său sub controlul corticoliberinei (CRH). Intrucît CRH se sintetizează și se eliberează în hipotalamus, numeregi stimuli nespecifici, care acționează asupra sistemului nervos, pot crește nivelul corticosteroizilor în sânge. Nivelul circulant al hormonilor corticosuprarenali reglează viteza de secreție a CRH și ACTH printr-un mecanism de feedback; această viteză se modifică invers proporțional cu concentrația corticosteroizilor în sânge.

Reglarea secreției aldosteronului doar parțial depinde de ACTH, ea fiind sensibilă la alți factori. Astfel, secreția aldosteronului variază în sens invers cu  $[Na^+]$  și direct cu  $[K^+]$ . Angiotensina II stimulează eliberarea aldosteronului.

Secreția corticosteroizilor comportă un ritm circadian,



### Colesterol

Fig. 14.12. Structura și biosinteza progesteronului și principalilor corticosteroizi.

(1): 20-Hidroksilaza; (2): 20, 22-Desmelaaza; (3): 3 $\beta$ -cl-dehidrogenaza; (4):  $\Delta^5 \rightarrow \Delta^4$ -Izomeraza; (5): 17 $\alpha$ -Hidroksilaza; (6): 21-Hidroksilaza; (7): 11 $\beta$ -Hidroksilaza; (8): 18-Hidroksilaza; (9): 18-Dehidrogenaza. Hidroxilazele care catalizează reacțiile indicate sînt monooxigenaze.

Ele asigură transferul electronilor de la NADPH la O<sub>2</sub> prin intermediul unei flavoproteine numită adrenodoxin și citocromului P<sub>450</sub>. În urma acestui transfer unul din atomii de oxigen se fixează sub formă de -OH în molecula substratului, iar cel de al doilea este redus la H<sub>2</sub>O.

reglat de hipotalamus.

Acțiunea corticostereizilor. Hormonii corticesuprarenalei au multiple acțiuni biologice. Existența unei analogii structurale conferă corticostereizilor o similitudine de acțiune fiziologică, dar nu o identitate. După predominanța unuia din efectele hormonilor corticostereizici se deosebesc mineralecorticeizi cu acțiune asupra metabolismului hidromineral și glucocorticeizi cu acțiune asupra metabolismului glucidic, lipidic și proteic.

Acțiunea mineralecorticeizilor. Mineralecorticeizi au rol în reglarea metabolismului electrolitilor și apei în organismul animal. Ei scad eliminarea de  $\text{Na}^+$  și apă din organism și cresc evacuarea de  $\text{K}^+$ . Astfel, alдостеронul, cel mai activ mineralecorticeid, are și el deoxicorticosteronul cu o acțiune de 20-30 de ori mai slabă, determină creșterea reabsorbției de  $\text{Na}^+$ ,  $\text{Cl}^-$  și  $\text{H}_2\text{O}$ , la nivelul tubului renal distal, de asemenea, la nivelul glandelor sudoripare, glandelor salivare și tractului digestiv. Totodată crește eliminarea de  $\text{K}^+$  și  $\text{Mg}^{2+}$ . Reabsorbția crescută de  $\text{NaCl}$  este asociată cu o reabsorbție excesivă de apă. Drept consecință se observă modificarea permeabilității celulare prin intrarea  $\text{Na}^+$  și ieșirea  $\text{K}^+$  și creșterea volumului sângelui cu repercursiuni asupra tensiunii arteriale.

Mecanismul de acțiune al aldosteronului se bazează pe stimularea sintezei de proteine ce activează pompa de reabsorbție a apei și  $\text{Na}^+$ .

Acțiunea glucocorticeizilor. Hormonii glucocorticeizici în raport cu metabolismul glucidelor aproape după toți indicatorii sînt antiinsulinici (diabetogeni). Ei induc la nivelul transcrierii sinteza enzimelor-cheie ale gluconeogenezei și a glucozo-6-fosfatazei în ficat, inhibă glicoliza și transportul glucozei în mușchi, țesutul adipos și limfatic. Stimularea gluconeogenezei de acești hormoni într-o anumită măsură se datorește acțiunii lor de a intensifica procesele de transaminare și catabolizare a unor amineacizi. În plus, glucocorticeizi potențiază acțiunea glucagonului și adrenalinei asupra glicogenolizei. Deci glucocorticeizii posedă efect hiperglicemiant. Totodată glucocorticeizi, ca și STM, stimulează sinteza glicogenului în ficat prin creșterea concen-



trației de glucoză-6-fosfat în procesul de gluconeogeneză. ACTH influențează metabolismul glucidic numai prin intermediul hormonilor corticosuprarenali.

De notat că raportul nivelurilor de producere a hormonilor participanți la reglarea metabolismului glucidelor, depinde de regimul alimentar, fazele nutriției, efortul muscular, intensitatea proceselor nervoase etc.

Glucocorticoizi intervin în metabolismul lipidic prin mobilizarea lipidelor din depozite și favorizarea depunerii lor în anumite zone periferice.

În afară de aceste efecte metabolice, glucocorticoizi au proprietăți antiinflamatoare, antiîcatrizante etc., ce motivează utilizarea lor în terapeutică.

Glucocorticoizi sunt hormoni esențiali pentru viață. Prin acțiunile lor permit organismului animal să-și regleze raportul anabolism-catabolism pentru o cât mai eficientă funcționalitate a metabolismului celular. Principalul corticosteroid din acest grup este cortizolul. O poziție intermediară între aldosteron și cortizol ocupă corticosteronul.

Corticosuprarenala unor animale - maimuță, cobaiul - secretă predominant cortizolul, iar a altora - iepure, goareci, păsări - în principal corticosteronul. La om, de asemenea, principalul constituent al secreției corticosuprarenalei este cortizolul.

Printre afecțiunile corticosuprarenalei există o serie de erori congenitale în care se semnalează deficitul enzimelor pentru sinteza corticosteroidilor. Enzimele afectate sunt 20,22-desmolaza,  $3\beta$ -ol-dehidrogenaza, 11-hidroxilaza, 17-hidroxilaza, 18-hidroxilaza, 21-hidroxilaza (fig. 14.12). Toate aceste leziuni enzimatice conduc la o hipertrofie compensatorie a corticosuprarenalei. Termenul clinic al acestor tulburări este de hiperplazie congenitală a corticosuprarenalei.

#### 14.1.4.2. Hormoni gonadali

Hormonii gonadali sunt sintetizați de către gonade pe baza programului genetic deținut în genezoni. Ca instrumente operaționale ale cromozomilor de sex, hormonii gonadali intervin în sexualizarea organismului. În funcție de sexul gonadei se deosebesc

hormoni testiculari (androgeni) și ovarieni.

#### 14.1.4.3.1. Hormoni androgeni

Androgenii (de la grecescul andros=bărbat), numiți și hormoni sexuali masculini se formează în celulele interstițiale Leydig ale testiculului și ovarului, de asemenea, în zona reticulată a corticesuprarenalei și în placentă. Principalul hormon androgen secretat de testicul este testosteronul (fig.14.13). Între androgenii corticesuprarenalei se menționează androstendionul. În placentă și în țesuturile periferice testosteronul se transformă în 5 $\alpha$ -dihidrotestosteron (5 $\alpha$ -DHT) sau androstanelen.

Biosinteza androgenilor (fig.14.13) pleacă de la colesterol, cu formarea pregnenolonului și progesteronului ca produși intermediari (fig.14.12). Stadiile limitante în biosinteza testosteronului sînt, probabil, hidroxilarea colesterolului și scindarea catenei lui laterale. Biosinteza androgenilor în gonade este stimulată de LH care crește preluarea colesterolului de celulele Leydig și conversia lui în pregnenolon.

În organismul animal androgenii se metabolizează prin transformare în 17-cetosteroizi sau prin conjugare cu acidul glucuronic erii H<sub>2</sub>SO<sub>4</sub>. Toți acești metaboliți se elimină preferențial în urină, iar la unele animale (șoarece) și cu bila.

Acțiunile androgenilor pot fi grupate în acțiuni metabolice și acțiuni glandulare.

Androgenii posedă un puternic efect anabolic asupra metabolismului azotului și calciului. Testosteronul stimulează sinteza proteinelor, accelerînd creșterea țesuturilor și organismelor tinere. Apoi androgenii cresc sinteza glicerofosfatidelor în diferite membrane, mai ales în membranele plasmatică și reticulul endoplasmatic. Acești hormoni au influență anabolică, de asemenea, asupra țesutului osos, determinînd absorbția intestinală a Ca<sup>2+</sup> și fixarea lui în matricea osoasă.

Acțiunile glandulare ale androgenilor sînt necesare în morfogeneza și funcționalitatea normală a structurilor sexuale, precum și în inducerea caracterelor sexuale secundare masculine.

Mecanismul de acțiune al androgenilor afectează procesele de sinteză a ARN în nucleu și de translație în ribozomi.

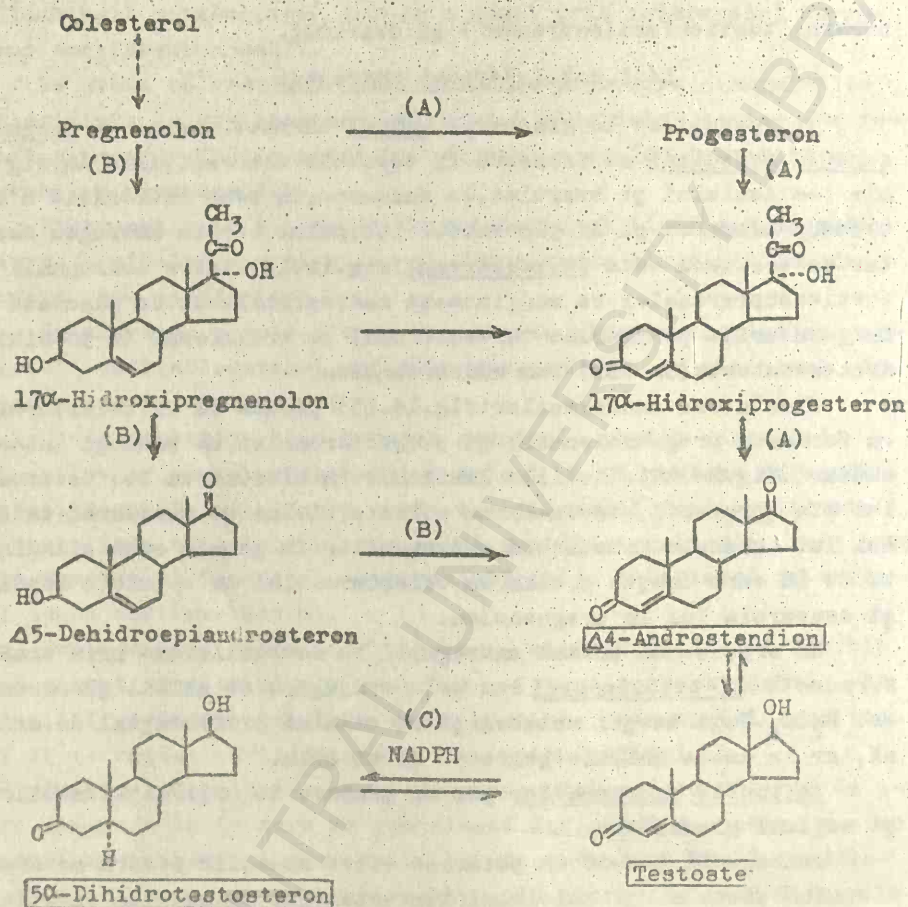


Fig.14.13. Căile de sinteză a principalilor androgeni în gonade (A), corticosuprarenală (B) și placentă (C).

### Inhibina

Inhibina este o metalglicoproteină sintetizată în testicul; ea previne hipertrofia hipofizei la masculii animalelor. Se presupune că inhibina are rol în reglarea raportului FSH și LH, secretați ca răspuns la acțiunea hormonilor reglatori ai hipotalamusului și la influența feedback exercitată de hormoni gonadali.



#### 14.1.4.2.2. Hormoni ovarieni

Hormonii ovarieni cuprind grupa progestagenilor și grupa estrogenilor.

##### Hormoni progestageni

Principalul reprezentant al grupeii este progesteronul. Slabă activitate gestagenică posedă, de asemenea,  $17\alpha$ -hidroxiprogesteronul și  $20\alpha$ -dihidroprogesteronul.

Biosinteza progestagenilor se desfășoară predominant în corpul galben al ovarului și în placenta. O cantitate de progestageni se formează, de asemenea, în celulele foliculare ovariene și în testicul. În general, formarea progestagenilor în ovar și placenta este asemănătoare cu biosinteza acestor hormoni în cortexul suprarenal, unde progesteronul și  $17\alpha$ -hidroxiprogesteronul sînt normal produși intermediari în biogeneza corticosteroizilor. Raportul progestagenilor în sângele care pleacă de la celulele ce-i sintetizează nu este identic la diferitele specii de animale și depinde de starea fiziologică a organismului. De exemplu, la cîine ovarul secretă predominant progesteronul, iar la goașe cantitatea  $20\alpha$ -dihidroprogesteronului depășește de 2-3 ori cantitatea celui neactiv, progestagen. La iepure, raportul acestor hormoni se modifică în funcție de stadiul de dezvoltare a corpului galben. LH și gonadotropina corionică stimulează biosinteza progestagenilor, de asemenea, ovulația și formarea corpului galben în ovar la toate mamiferele. Indirect, intensitatea formării progestagenilor poate fi influențată de prostaglandina  $F_{2\alpha}$ .

Progestagenii sînt transportați în sânge legați cu globulina serică, care vehiculează, de asemenea, corticosteroizii.

Acțiunile progestagenilor interesează diferențierea celulelor tractului genital în funcția de reproducere. Ei pregătesc țesutul uterin pentru nidarea (implantarea) ovulului fecundat. Acești hormoni favorizează menținerea sarcinii, în timpul căreia inhibă ovulația și participă la pregătirea glandelor mamare pentru lactație.

Ca efecte metabolice ale progestagenilor notăm influența lor asupra anabolismului proteic și metabolismului hidromineral.

### Hormoni estrogeni

Foliculul ovarian uman sintetizează trei hormoni estrogeni, cunoscuți sub numele de estronă sau foliculină ( $E_1$ ), estradiol ( $E_2$ ) și estriol ( $E_3$ ) (fig.14.14), dintre care cel mai activ este  $E_2$ . La mamifere estrogenii, de asemenea, se formează în placenta și testicul. În țesuturile diferitelor specii de animale au fost identificați și alți estrogeni. De exemplu, pentru cabaline sînt specifice equilina, equilenina și dihidreequilenina (fig.14.14). Este necesar să notăm că estrona a fost descoperită în unele plante (măr, roșie, curmale, salcie), precum și în bacterii.

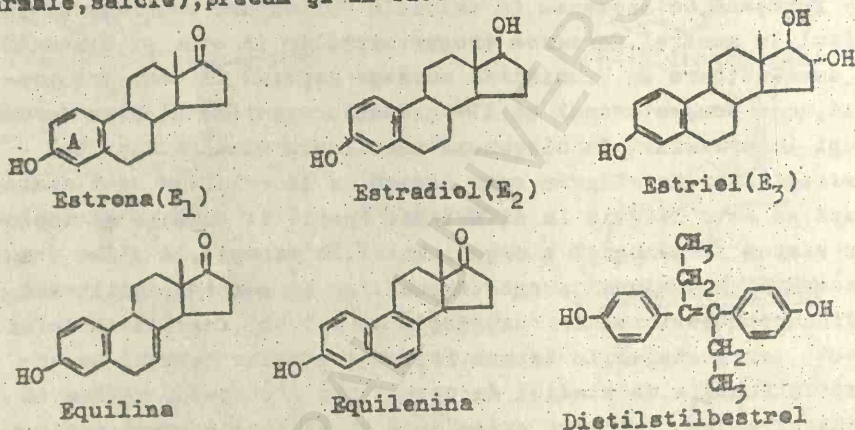


Fig.14.14. Cei mai importanți estrogeni naturali și sintetici.

Structura chimică a estrogenilor se distinge prin scheletul steroidic cu 18 C, inelul aromatic A și prezența -OH în poziția 3.

Activitate estrogenă posedă de asemenea unele substanțe organice sintetice nesteroide, ca de exemplu diethylstilbestrolul.

Biosinteza estrogenilor poate avea loc din colestrol care este transformat în pregnenolen, progesteron și derivații lor 17-hidroxiilați, iar mai departe în androgeni (fig.14.13). Androgenii, avînd legătură dublă în poziția 4,5 constituie cei mai apropiați precursori ai estrogenilor. Cele mai importante etape în formarea structurii caracteristice a estrogenilor ( $C_{18}$ -steroizi) sînt: 1) eliminarea C-19 (grupa metil) din molecula androgenului precursor și 2) aromatizarea inelului A.

Biosinteza estrogenilor în ovar, corpul galben și testicul



se află sub controlul LH, FSH și prolactinei. Estrogenii sintetizați sunt depozitați în lichidul foliculului ovarian și secretați în cantități mari cu ocazia ovulației. Eliminarea estrogenilor din organism se face pe cale renală, sub formă liberă și conjugată.

Acțiunile biologice ale estrogenilor în organismul animal sunt multiple.

Activitatea principală a estrogenilor este îndreptată spre menținerea capacității de reproducere a organismului. În acest sens ei stimulează creșterea și diferențierea celulelor tractului genital. Estrogenii manifestă o puternică influență asupra uterului, promovând proliferarea țesuturilor lui; cu această ocazie are loc activarea tuturor proceselor metabolice, dezvoltarea vascularizării și accelerarea diviziunii celulare. Estrogenii posedă un efect anabolic și de creștere nu numai la nivelul tractului genital, dar și în ficat, rinichi, miocard etc. Acești hormoni determină retenția de azot și prin urmare intensifică anabolismul proteic în organism. Totodată ei produc retenție hidrosedică și favorizează eliminarea  $K^+$ .

În perioada pre- și pubertară hormonii estrogeni definitivează caracterele sexuale secundare feminine (glandă mamară, conformația bazinului, topografia țesutului adipos). De importanță deosebită este rolul estrogenilor în reglarea ritmicității secreției ovariene prin feedback negativ cu celulele gonadotrope hipofizare și prin feedback pozitiv cu celulele hipotalamice producătoare de LHR.

### Relaxina

Ovarul și placenta produc un hormon, de natură polipeptidică, numit relaxină. După structura chimică relaxina este foarte asemănătoare cu insulina. Molecula relaxinei, de asemenea, este alcătuită din două lanțuri polipeptidice neidentice (A și B), unite între ele prin două legături disulfidice, lanțul A conținând o punte disulfidică intracatenară. Lanțul A al relaxinei are 22 resturi de aminoacizi (în loc de 21 la insulină), iar lanțul B - tot ca și la insulină, 30 aminoacizi. Însă structura primară a celor doi hormoni diferă esențial.

În urma acțiunii relaxinei organele de reproducere la mamifere devin apte pentru naștere.



#### 14.1.5. Hormoni tisulari

##### 14.1.5.1. Neurotransmițatori și neurohormoni

Neuronii au capacitatea de a sintetiza și elibera substanțe biologice active, care pot acționa fie asupra celulei vecine, în sens excitator sau în sens inhibitor, fie asupra unor celule mai îndepărtate. În primul caz se vorbește despre neurotransmițatori sau neuremediatori chimici, iar în al doilea - despre neurohormoni. Cele două noțiuni se acceptă numai în sens operațional, deoarece una și aceeași substanță într-o situație poate interveni ca neuremediator, iar în alta ca hormon.

Neuremediatorii au în majoritatea cazurilor o structură chimică simplă și cuprind catecolaminele, acetilcolina, serotonina, acidul glutamic, acidul  $\gamma$ -aminobutiric, glicocolul etc.

Acetilcolina (ACh), esterul colinei cu acidul acetic, se întâlnește în multe din organele vertebratelor, cu preponderență în terminațiile nervilor parasimpatici și nervilor motori ai sistemului somatic. ACh se sintetizează în organism sub acțiunea enzimii colin-acetiltransferaza sau colintransacetilaza, numită inițial colinacetilază (ChAcT care transferă radicalul acetil de la acetil-CoA la colină (fig. 14.15)). ChAcT din creierul de iepure a fost purificată și caracterizată de Vlad Arteniș (1966).

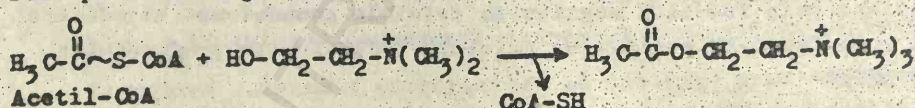


Fig. 14.15. Biosinteza acetilcolinei.

Inactivarea ACh în organism se datorește colinesterazei ne-specifice (pseudocolinesterazei) care se găsește la mamifere în mod predominant în plasmă, ficat și mușchii netezi și acetilcolinesterazei (colinesteraza adevărată), prezentă mai ales în țesutul nervos și eritrocite.

ACh îndeplinește rolul de mediator chimic la nivelul joncțiunii neuromusculare striate, al terminațiilor nervoase parasimpactice, al sinapselor din ganglionii vegetativi, al terminațiilor nervoase din medulosuprarenală și la nivelul unor sinapse din sistemul nervos central.

Serotonina (5-hidroxitriptamina) se formează prin transformarea triptofanului în 5-hidroxitriptofan și decarboxilarea ultimei (fig. 14.4).

Cantități de serotonină cu semnificație biologică se găsesc în mucoasa tractului gastrointestinal, plachete, splină și în sistemul nervos central. Plachetele nu sînt capabile să sintetizeze serotonină, însă ele o pot capta din sânge unde este liberată de celulele enterocromafine ale tractului digestiv.

Funcțiile biologice ale serotonininei se află încă în studiu. Se presupune că această amină ar constitui mediatorul chimic al mișcărilor peristaltice și ar fi implicată în procesul de coagulare a sîngelui. Scăderea conținutului de serotonină în sânge la om este asociată cu instalarea migrenei, ceea ce constituie un argument pentru funcția de neuromediator în neuronii serotoninergici.

Acidul glutamic și produsul lui de decarboxilare, acidul  $\gamma$ -aminobutiric se găsesc în concentrații mari în creier. Acidul glutamic aparține celor mai importanți mediatori ai excitației în sistemul nervos central al nevertebratelor. Acidul  $\gamma$ -aminobutiric, ca și glicocolul se consideră mediatori ai inhibiției în sistemul nervos. În ce privește rolul acestor combinații la vertebrate, rămîn încă probleme de elucidat. Dacă mediatorii excitației produc depolarizarea membranei postsinaptice, atunci mediatorii inhibiției favorizează hiperpolarizarea, probabil prin scăderea conductibilității membranelor în raport cu  $K^+$  și  $Cl^-$ . Ca rezultat în prezența mediatorilor inhibiției excitația membranei postsinaptice are loc mai greu decît în absența lor.

Între neurohormoni pot fi menționate DOP-amina (p. 344), noradrenalina, histamina și alte substanțe.

Histamina ( $\beta$ -imidazoliletilamina) se găsește în toate țesuturile animale, unde se formează prin decarboxilarea histidinei. Nivelul histaminei în organe variază cu specia și este corelat cu densitatea mastocitelor. Aproape toată cantitatea de histamină din țesuturi se află în stare biologic inactivă, fiind legată, probabil cu heparina.

Dintre multiple funcții fiziologice, ce se atribuie histami-



nei, pînă în prezent au fost dovedite experimental: 1) rolul de hormon gastrosecretor, histamina stimulînd aproape exclusiv secreția de HCl a celulelor parietale gastrice; 2) împreună cu catecolaminele și serotonina, histamina ar fi implicată în activitatea sistemului nervos central, unde ar participa la controlul stării de trezire; 3) histamina intervine în producerea senzațiilor de mîncîrime datorate diverselor afecțiuni cutanee și de durere la nivelul pielii.

#### 14.1.5.2. Eicosanoizi : derivați ai acizilor grăși polinesaturați cu 20 C

Cercetările cu izotopi radioactivi au arătat că acizii grași  $C_{20}$  cu 3-5 duble legături în moleculă constituie precursorii unor substanțe fiziologice și farmacologic active, numescute sub numele de prostaglandine, trombexani și leucotriene.

##### Prostaglandine

Prostaglandinele (PG) au fost descoperite inițial în plasma seminală (W. Goldblatt și U. von Euler, 1930). În prezent se știe că PG se găsesc în orice țesut de mamifere și au importante acțiuni fiziologice și farmacologice. PG se sintetizează în celulă vie prin ciclizarea părții centrale, între C-8 și C-12, din catena carbonică a acizilor grași polinesaturați cu 20 C, în urma căreia se formează ciclul pentanic (fig. 14.16). Acești acizi grași polinesaturați conțin cel puțin trei duble legături și iau naștere din fosfolipidele membranare sub acțiunea fosfolipazei  $A_2$ .

Biosinteza PG are loc cu un consum de  $2O_2$  și este catalizată de PG endoperoxidsintază care posedă două activități catalitice separate, ciclooxigenazică și peroxidazică. Aspirina inhibă ciclooxigenaza. Ca intermediari în reacția catalizată de ciclooxigenază apar endoperoxizii prostaglandinici PGG și PGH care apoi sînt convertiți în PG (fig. 14.16). Principalele clase de PG sînt desemnate prin PGA, PGB, PGE și PGF. Există trei serii de PG caracterizate prin numărul de duble legături în catenele alifatică și anume seriile 1, 2 și 3.

Acțiunile biologice ale PG sînt foarte diverse. Astfel, PG ar juca rol în reglarea funcțiilor fiziologice ale sistemului de reproducere, modularea activității sistemului nervos, reglarea



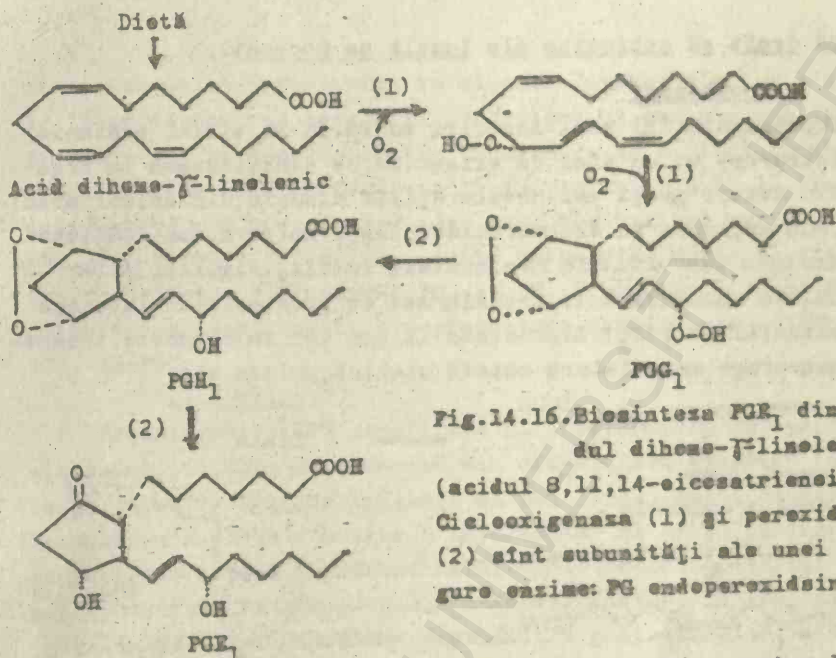


Fig.14.16. Biosinteza PGE<sub>1</sub> din acidul dihoma- $\gamma$ -linolenic (acidul 8,11,14-eicosatrienic). Ciclooxigenaza (1) și peroxidaza (2) sînt subunități ale unei singure enzime: PG endoperoxidsintaza.

secreției gastrice, medierea inflamației, patogenia trombozelor vasculare, moderarea lipolizei provocată de hormonii lipolitici sub influența agenților stresanți.

Scindarea acilglicerolilor în țesutul adipos este stimulată de adrenalină, glucagon, ACTH și TSH. PGE<sub>1</sub> în concentrație de  $10^{-8}M$  inhibă puternic efectele lipolitice ale hormonilor menționați prin diminuarea nivelului de AMP ciclic în adipocite.

PG determină creșterea AMPc ca urmare a stimulării adenilat-ciclazei în plachete, tireoidă, corpul galben, adenohipofiză.

Interesant de semnalat că în stomacul femelelor speciei de broască Rheobatrachus vitellinus (Queensland - Australia) se găsește PGE<sub>2</sub> capabilă să suprimă secreția sucului gastric. Astfel se explică că aceste broscuțe înghit ouăle, le alocesc în stomac și apoi „nasc” puii eliminându-i prin gură, desceperire făcută în 1972.

Referindu-ne la rolul fiziologic al PG, trebuie să reținem că funcția lor este strins corelată cu reglarea activității hormonale, în sensul că PG par să moduleze acțiunea hormonilor mai

degrabă decît să acţioneze ele însele ca hormoni.

### Tromboxani

Tromboxanii(TX) sînt înrudiţi cu PG. În TX ciclul pentanic este întrerupt cu un atom de oxigen. TX se sintetizează în organism din acizii graşi polinesaturaţi. De exemplu, din acidul arahidonic, sub acţiunea PG endoperoxidsintetazei se formează  $PGG_2$ , apoi  $PGH_2$  care este convertit de TX-sintetază în  $TXA_2$  (fig.14.17). Peroxidul  $PGH_2$  de asemenea este transformat de prostaciclinsintetază în prostaciclina ( $PGI_2$ ). Biosinteza TX are loc în plachete, trombocite, macrofage, musculatura netedă uterină, pulmon etc.

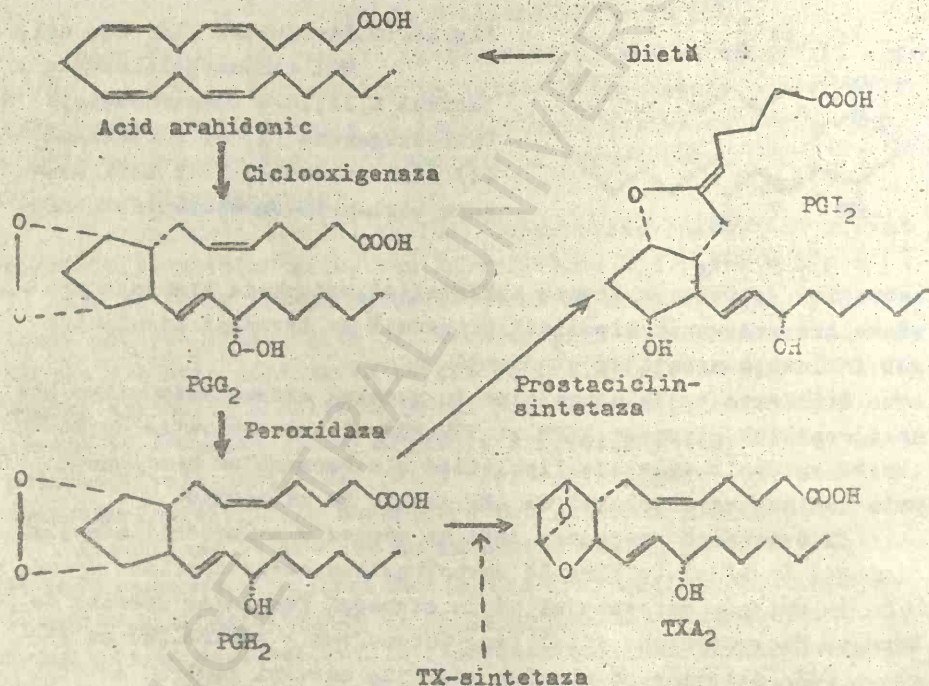


Fig.14.17. Conversia acidului arahidonic în tromboxanul  $A_2$  şi prostaciclina ( $PGI_2$ ).

TX produce vasoconstricţie şi agregarea plachetară, jucînd un rol important în hemostază. Creşterea formării de tromboxani predispune la tromboze. În acţiunea lor, TX din seria 2 ( $TX_2$ ) sînt antagonişti faţă de prostaciclina (antiagregantă plachetară şi vasoconstrictoare). Perturbarea echilibrului dintre  $PGI_2$  şi  $TX_2$  are la

baza patogeniei infarctului de miocard. Incidența scăzută a bolilor de inimă, diminuarea agregării plachetare și prelungirea timpilor de coagulare la eschimegii din Groenlanda se atribuie, probabil, consumului de ulei de pește conținând acidul 5,8,11,14,17-eicosapentaenoic (acid timnodonic) care este precursorul seriei 3 de PG ( $PG_3$ ) și TX( $TX_3$ ).  $PG_3$  și  $TX_3$  inhibă eliberarea acidului arahidonic din fosfolipide și formarea  $PG_2$  și  $TX_2$ . Tromboxanii  $A_2$  și  $E_2$  reduc activitatea adenilatociclatei plachetare, opunându-se acțiunii  $PGI_2$  și PGE.

### Leucotriene

Leucotrienele (LT) constituie al treilea grup de derivați eicosanoidici care se formează din acidul arahidonic în leucocite pe calea reacțiilor inițiate de C-5 lipoxigenază (Bergeat P., Samuelsson B., 1979). Ca produs intermediar al căii lipoxigenazice se formează acidul 5-hidroperoxieicosatetraenoic (5-HPETE) care este convertit în  $LTA_4$ , aceasta metabolizându-se în  $LTB_4$  sau  $LTC_4$  (fig. 14.18).  $LTC_4$  ia naștere după adăugarea glutatienului redus printr-o legătură tiosterică în poziția 6 a  $LTB_4$ . Îndepărtarea ulterioară a acidului glutamic și glicocelului generează  $LTD_4$  și  $LTE_4$ . „Slow reacting substance of anaphylaxis (SRS-A)” reprezintă un amestec de leucotriene  $C_4$ ,  $D_4$  și  $E_4$ . Mixturele de leucotriene este de 100-1000 ori mai eficace decât histamina sau PG în privința stimulării constricției a mușchilor bronhici. LT joacă rolul de mediator chimic în inflamație și anafilaxie.

### 14.1.6. Factori de creștere

Factorii de creștere sînt proteine cu acțiune hormonală care stimulează diviziunea, diferențierea și proliferarea celulelor țintă. Pînă acum s-au caracterizat factorul de creștere al nervilor, factorul de creștere epitelială, factorul de creștere al fibroblastilor etc.

Factorul de creștere al nervilor (NGF) constă din două lanțuri polipeptidice identice de 13.259 D fiecare. Acest dimer (numit subunitate  $\beta$ ) a fost izolat din glandele salivare submaxilare de șoarece sub formă unui complex proteic de 130.600 D cu structura  $\alpha_2\gamma_2\beta$ . Subunitatea  $\gamma$  este o enzimă proteolitică, iar subunitatea  $\alpha$  inhibă această protează. NGF este sintetizat ca prehormon conți-



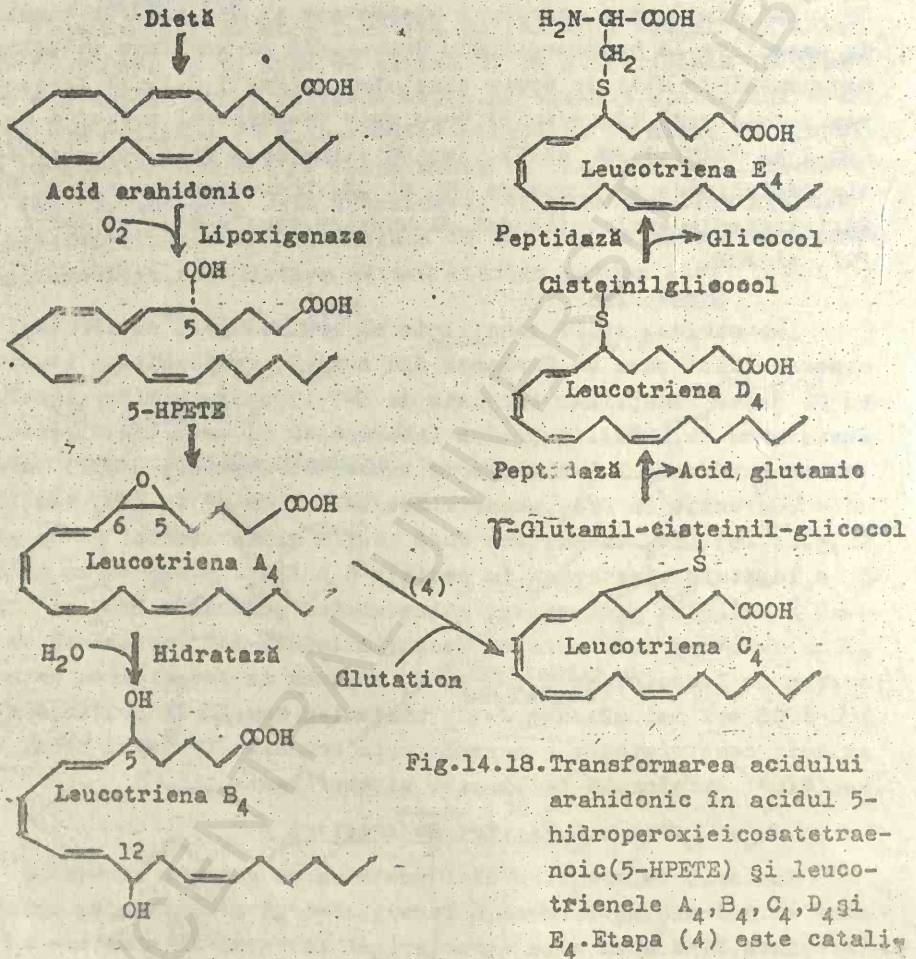


Fig.14.18. Transformarea acidului arahidonic în acidul 5-hidroperoxieicosatetrae-noic (5-HPETE) și leucotrienele  $A_4$ ,  $B_4$ ,  $C_4$ ,  $D_4$  și  $E_4$ . Etapa (4) este catali-

zată de glutation-S-transferază.

sînd subunitățile  $\alpha$  și  $\beta$  care sînt apoi clivate de  $\beta$ -protează. Structura primară a NGF(118 aminoacizi) prezintă o omologie evidentă cu secvența aminoacizilor în molecula proinsulinei (fig. 14.11).

NGF joacă rol esențial în creșterea neuronilor simpatici și a unor neuroni sensitivi la vertebrate, stimulînd procesele anabolice și energetice în celula-tintă.

Factorul de creștere epitelială(EGF) este o polipeptidă descoperită inițial în glandele salivare submaxilare de goașe. EGF conține 53 de aminoacizi și are  $M=6.045$  D. Structura EGF de goașe este asemănătoare cu a EGF uman, deci această proteină nu s-a schimbat în procesul de evoluție. EGF stimulează creșterea celulelor epidermale și epiteliale. El se leagă puternic cu receptorii din membrana plasmatică a celulelor-țintă.

Factorul de creștere al fibroblastilor(FGF) se sintetizează în hipofiză și stimulează creșterea fibroblastilor, de asemenea, a altor tipuri de celule de origine mezodermică. Este o proteină cu  $M=13.400$  D. FGF acționează împreună cu glucocorticoizii.

#### 14.2. HORMONII NEVERTEBRATELOR

Hormonii se sintetizează și în organismul nevertebratelor. Cel mai bine studiat în prezent sînt hormonii crustaceelor și hormonii insectelor.

##### 14.2.1. Hormonii crustaceelor

La crustacee hormonii reglează procesele metabolice, creșterea, năpîrlirea, dezvoltarea caracterelor sexuale primare și secundare, maturarea ovarelor, schimbarea culorii corpului și adaptarea ochilor la lumină sau întuneric.

Reglarea năpîrlirii (ecdysis) crustaceelor se află sub controlul a trei hormoni. Hormonul năpîrlirii, sintetizat de organele Y produce declanșarea prenăpîrlirii (proecdysis) și năpîrlirii, de asemenea, reglează mobilizarea calciului din vechea crustă și depunerea lui în gestrolite și alte depozite. Hormonul inhibitor al năpîrlirii, care este eliberat de organele X ale ganglionilor terminali, acționează asupra organelor Y, inhibînd secreția hormonului năpîrlirii de către aceste adevărate glande endocrine. Sub influența impulsurilor nervoase pătrunderea hormonului inhibitor al năpîrlirii în hemolimfă, la un moment determinat, se întrerupe. Organele Y încep să secrete hormonul năpîrlirii. Secreția acestui hormon de către organele Y este stimulată de hormonul accelerator al năpîrlirii, care se formează în creier, ganglionii terminali și pectorali.

Hormonul organelor Y, implicat în reglarea năpîrlirii la

crustacee, este asemănător cu hormonul care controlează năpirlirea și metamorfoza insectelor. Acest hormon numit crustecdisonă este de fapt 20-hidroxicdisona (fig. 14.19).

Dezvoltarea gonadelor la ambele sexe de crustacee este influențată de hormonul gonadotrop, eliberat de organele Y.

Culoarea corpului crustaceelor depinde de cromatoforii existenți în hipodermă și țesutul conjunctiv. Concentrarea și dispersarea pigmentilor în cromatoforii crustaceelor se realizează datorită acțiunii hormonilor cromatoforotropi. Ei sînt polipeptide cu masă moleculară comparativ mică, se descompun în prezența enzimelor proteolitice, dar au o rezistență suficientă la încălzire. Hormonii cromatoforotropi se găsesc în glandele sinusale și organele postcomisurale.

#### 14.2.2. Hormonii insectelor

În organismul insectelor hormonii se formează în celulele neurosecretoare din creier și diferiți ganglioni, de asemenea, în glandele endocrine din care fac parte corpora cardiaca, corpora allata și glandele protoracice. Hormonii insectelor controlează metabolismul substanțelor și cele mai importante procese ale ontogenezei: creșterea, năpirlirea, metamorfoza etc.

Celulele neurosecretoare ale creierului sintetizează cel puțin trei neurohormoni. Unul din ei - hormonul proteracotropie sau ecdisiotropina reglează funcția glandei protoracice care secretă ecdisona, cunoscută ca hormonul năpirlirii (ecdysis) la insecte. Alt neurohormon - hormonul de activare - influențează corpora allata ce sintetizează hormonul juvenil în larvele de insecte. Celulele neurosecretoare din creier formează încă un hormon, numit buraiscon, sub acțiunea căruia are loc închiderea culorii și întărirea cuticulei la insecta matură după ieșirea din pupă. Buraisconul este o proteină cu masă moleculară de 40.000 D.

Ecdisona este un steroid cu o grupă cetenică, 5 grupe hidroxi și o dublă legătură în inelul B (fig. 14.19). Ecdisona a fost izolată pentru prima dată din pupele de Bombyx mori de către A. Butenandt și P. Karlson (1954). Ulterior la diferite insecte s-au descoperit și alți derivați ai ecdisoniei. Unul din ei este  $\beta$ -ecdisona, de asemenea, numită ecdisteronă sau crustecdisonă, ori siste-



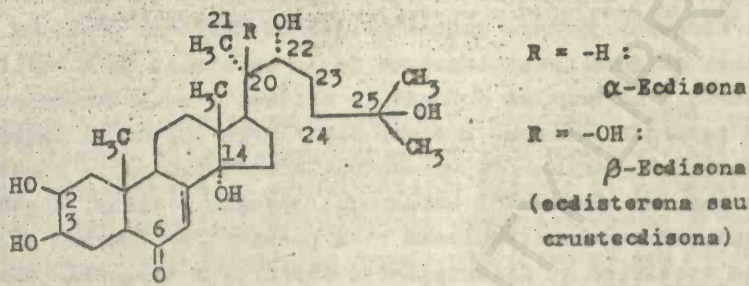


Fig.14.19. Structura ecdisonelor izolate din insecte și crustacee.

matic, 20-hidroxiectdisonă. În afară de acești doi hormoni principali, încă o serie de compugi minori s-au detectat în insecte și crustacee. Prezintă desigur interes faptul că plantele conțin un număr mare de stereizi asemănători ecdisonelor, de unde denumirea de fitoecdisona.

Deși ecdisona acționează ca hormoni larvari, în cantitate mare ele sînt toxice pentru insecte. Atunci care este rolul fiziologic al fitoecdisonelor? La această întrebare incitantă se poate răspunde numai parțial. Probabil, plantele sintetizează ecdisona pentru apărarea împotriva insectelor.

Biosinteza ecdisona în insecte are încă puncte neelucidate. Se cunoaște că drept precursor în majoritatea insectelor servește colesterolul legat din lipoproteinele hemolimfei. Se impune să menționăm că insectele nu sînt capabile să sintetizeze colesterolul din acetat pe calea mevalonat-farnesildifosfatului. Nu se știe exact care etapă este întreruptă, probabil datorită pierderii genelor ce codifică enzimele corespunzătoare. Multe insecte fitofage convertesc fitosterolii cu 28 sau 29 C în colesterol prin inversarea reacțiilor de biosinteză specifice plantelor.

S-a stabilit că ecdisona inițiază năpîrlirea la insecte, inducînd sinteza enzimelor implicate în metabolismul chitinei: la început a chitinazei care descompune vechea cuticulă, apoi a DOPA-decarboxilazei și a altor enzime au rol în formarea scleroproteinelor cuticulei noi. În plus, ecdisona stimulează proliferarea celulelor epidermice ale larvelor. Înainte de fiecare năpîrlire

secreția acestor hormoni crește, iar în procesul de năpîrlire scade. Cînd în organismul larvelor simultan cu ecdisona este secretat și hormonul juvenil atunci creșterea larvelor continuă și năpîrlirea asigură numai trecerea de la un stadiu la altul. Cînd însă secreția hormonului juvenil în ultimul stadiu larvar se diminuează puternic, ecdisona produce năpîrlirea pupală și imininală. În stadiul de crisalidă, concentrația ecdisonelor în hemolimfă este maximă, iar conținutul hormonului juvenil - minim. În stadiul de pupă, ecdisonenele stimulează liza țesuturilor larvare și invaginația specifică și diferențierea discurilor imininalae ale larvelor în organele insectelor mature, deci procesele de metamorfoză.

Ecdisonenele își exercită efectele lor, influențînd transcrierea în cromozomi, prin intensificarea formării unor ARNm specifici (P. Karlson, 1965). În plus, acești hormoni stimulează și translația.

Hormonul juvenil este esterul metilic al unui acid sesquiterpenic (fig. 14.20), înrudit cu farnesolul.



$R=R'=R'' = -C_2H_5$  : HJ O Manduca sexta (Sfinxul tutunului)

$R=R' = -C_2H_5$  ;  $R'' = -CH_3$  : HJ I

$R=R'' = -CH_3$  ;  $R' = -C_2H_5$  : HJ II

Melica Cacrepie

$R=R'=R'' = -CH_3$  : HJ III Manduca sexta

Fig. 14.20. Structura hormonilor juvenili (HJ) la diferite insecte.

Hormonul juvenil, numit încă hormon larvar previne trecerea larvei în pupă și în insectă matură, deci inhibă metamorfoza și stimulează gametogeneza.

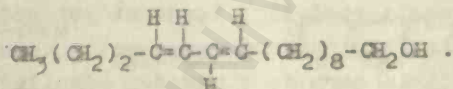
Corpora cardiaca elaborează hormonul hiperglicemiant și hormonul adipokinet care reglează metabolismul glucidelor și respectiv metabolismul lipidelor. Primul hormon activează  $\alpha$ -glucanfosforilaza care scindează glicogenul în țesutul adipos, cu formarea trehalozei și creșterea concentrației acestui dizaharid (forma de transport a glucidelor) în hemolimfă. Hormonul adipokinet al insectelor stimulează în țesutul adipos hidroliza triacilglicerolilor pînă la diacilgliceroli - forma de transport a

lipidelor - și favorizează utilizarea lor în mușchi, predominant în mușchii de zbor.

### Feromoni

Feromonii sînt definiți ca substanțe de informare între insecte. După P. Karlsen și M. Lüscher, feromonii alcătuiesc o clasă de substanțe biologice active sintetizate de animale și eliberate în mediul exterior, provocînd la indivizii aceleiași specii o reacție caracteristică (de exemplu, un anumit comportament sau reflexe sexuale). Exemple clasice de feromoni sînt atractanții sexuali, care servesc pentru atragerea indivizilor de sex opus ai aceleiași specii. Atractanții sexuali au fost descoperiți la unele crustacee și la foarte multe insecte.

Din glandele odorifere ale femelelor de Bombyx mori a fost izolat primul atractant sexual numit bombycel care are structura:



În glandele odorifere el se găsește sub formă de ester sau ceridă, care prin hidroliză enzimatică trece într-o substanță ușor volatilă. Pentru a provoca reacția masculilor de Bombyx mori este necesară o concentrație de 1000 molecule de bombycel într-un m<sup>3</sup>.

Feromonii se răspîndesc în aer pe calea difuziei. De la locul de eliberare de către glandele odorifere ale femelei concentrația feromonului în mediul înconjurător scade treptat. În jurul femelei există așa-numitul „spațiu activ”, în limitele căruia concentrația moleculelor de feromon este suficientă pentru a atrage masculii speciei respective. De exemplu, la omida păroasă a stejarului (Lymantria dispar L.), în condiții de vînt moderat „spațiul activ” are forma semielipseidică cu axa longitudinală pînă la 4.560 m și axa transversală de circa 200 m.

Studiul atractanților sexuali ai fluturilor de noapte a arătat că mulți feromoni sînt esteri ai alcoolilor alifatici nesaturați cu acidul acetic sau acidul izovalerianic. De exemplu, feromonul produs de Mudaurelia cytherea este cis-5-decenil-izovalerianat. Uneori rol de feromon posedă anumite hidrocarburi (2-metil-heptadecan).



Însă în puține cazuri glandele odorifere ale femelelor de fluturi eliberează numai o singură substanță. La majoritatea speciilor glandele odorifere secretă un amestec de câteva substanțe, din care una servește drept component principal. Așa, la multe specii de omizi torcătoare (Tortricidae), molii (Pyralidae) și alți fluturi feromonul este un amestec din două substanțe apropiate. Cel mai adesea acestea sînt alcooli alifatici nesaturați cu 10-14 C sau acetații lor.

În afară de atracții sexuale diferite insecte secretă feromoni de marcă a drumului spre sursa de hrană, feromoni de alarmă etc.

Feromonii pot acționa asupra organismului animalelor receptiv. Unii feromoni excită chemoreceptorii specializați (olfactivi, gustativi) și cauzează reacții reflexe determinate (de orientare, apărare, sexuale etc.). Alți feromoni pătrund în organism prin tegument, organele respiratorii sau pereții canalului digestiv, sînt transportați în corp de sânge sau hemolimfă și influențează organele și țesuturile sensibile față de ei. Probabil, această acțiune se realizează prin activarea sau blocarea anumitor sisteme enzimatic. Însă unii feromoni acționează în primul rînd asupra centrilor nervoși, chemoreceptorilor sistemului vascular și organelor interne sau glandelor endocrine.

Kliberarea feromonilor la insecte depinde de conținutul hormonilor specifici în sânge.

#### 14.3. HORMONII PLANTELOR

Hormonii plantelor sau fitehormonii controlează diferite etape ale morfogenezei și activitatea funcțională a organismului vegetal. În prezent se cunosc cinci grupe de fitehormoni: auxinele, giberelinele, citokininele, acidul abscisic și etilena.

Grupa auxinelor are ca reprezentant principal acidul indolil-3-acetic (IAAc) care se descoperă în bacterii, ciuperci, plante inferioare și superioare. În plante acidul indolil-3-acetic se sintetizează din triptofan (fig. 14.21), preponderent în punctele terminale de creștere, de unde difuzează în jos prin tulpină și inhibă dezvoltarea mugurilor laterali. Totodată, acest hormon sti-

mulează creșterea tulpinii, favorizând dezvoltarea predominantă a vârfului plantei. AIAc influențează multe procese în plante. El reglează atât diviziunea cât și creșterea și diferențierea celulelor vegetale. S-a constatat că AIAc participă în reglarea fototropismului, deci a tendinței plantelor de a se orienta spre lumină.

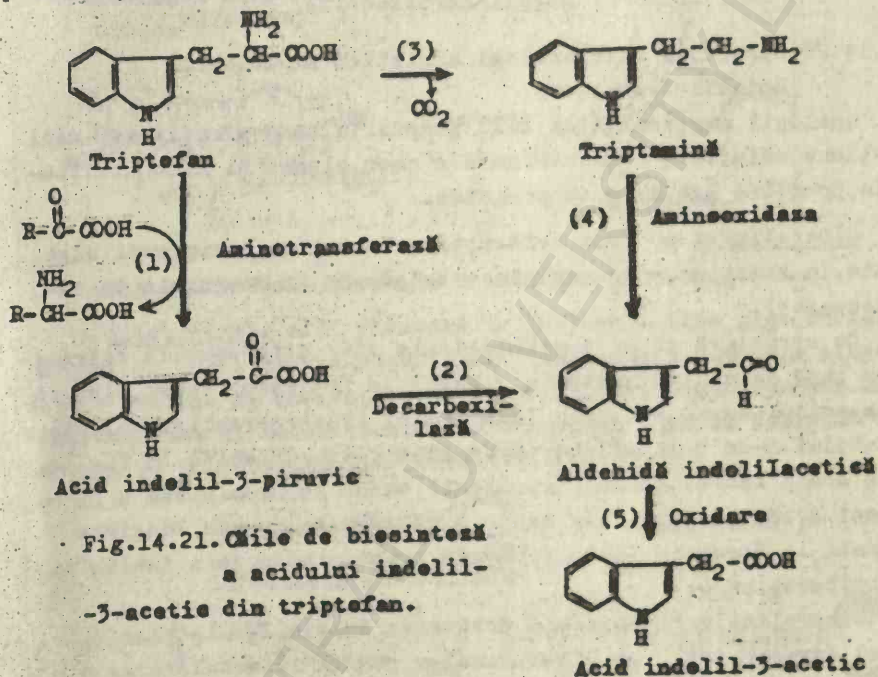


Fig.14.21. Calea de biosinteză a acidului indolil-3-acetic din triptofan.

Deși mecanismul molecular de acțiune al AIAc nu este elucidat, s-a stabilit că această substanță activează sinteza ARNm. AIAc determină eliberarea receptorului său proteic din plasmalemă, cu care formează un complex capabil să stimuleze ARN-poli-meraza din nucleol. AIAc de asemenea influențează translația. Ioni  $\text{H}^+$  și  $\text{Ca}^{2+}$  ar juca rolul de mediatori ai acțiunii AIAc asupra creșterii și nutriției celulei vegetale.

Unele combinații chimice sintetizate în laborator exercită asupra plantelor o acțiune fiziologică analoagă cu cea a AIAc. Asemenia substanțe sînt unii derivați clorurați ai acidului fenoxiacetic, ca de exemplu, acidul 2,4-diclorfenoxiacetic (2,4-D) și



derivații acizilor naftilalkilcarboxilici, cum ar fi acidul 1-naftilacetic și acidul  $\beta$ -naftexiacetic (fig.14.22).

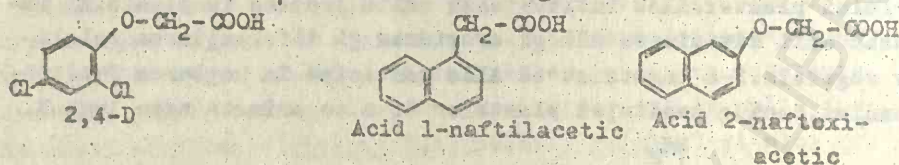


Fig.14.22. Structura unor analogi sintetici ai acidului indolil-3-acetic.

Analogii menționate ai AIAc posedă în concentrații mai mari o acțiune selectivă de distrugere a unor plante și sunt utilizați în practica agricolă ca erbicide.

Giberelinele au fost evidențiate la bacterii, ciuperci, alge, plante. În cantitatea cea mai mare se găsesc în semințele imature (necapte).

Ca structură chimică giberelinele sînt diterpeneide tetraclice care se sintetizează în plastidele frunzelor verzi, plecînd de la acidul mevalonic, prin intermediul trans-geranilgeranildifosfatului. S-au identificat 60 de gibereline diferite. În fig.14.23 se arată într-o formă prescurtată calea de biosinteză a giberelinei  $A_1$ . Retardanții, sub tante sintetice ce opresc lungirea tulpinii la plantele intacte, posedă proprietatea de a inhiba sinteza giberelinelor.

Giberelinele favorizează creșterea tulpinilor la plante. Efectul caracteristic al giberelinelor constă în accelerarea diviziunii celulelor meristemului terminal al lăstarului. Spre deosebire de auxine, giberelinele nu stimulează creșterea rădăcinilor. La unele specii de plante giberelinele intervin în diferențierea sexului. Giberelinele activează de asemenea germinarea semințelor la multe plante.

În ce privește mecanismul de acțiune al giberelinelor, s-a constatat că ele servesc ca activatori ai genelor și prin aceasta înlesnesc sinteza ARN-ului și proteinelor specifice ( $\alpha$ -amilază, protează, ribonuclează și alte hidrolaze). Alături cu acest efect, giberelinele induc și activarea enzimelor preexistente, de exemplu, a  $\beta$ -amilazei. Există date care dovedesc că giberelinele influențează proprietățile și biogeneza membranelor celulare.



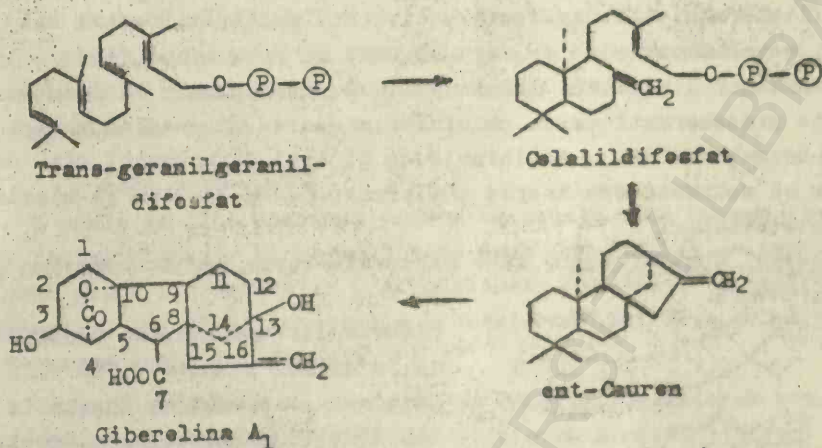


Fig.14.23. Unele etape în biosinteza gibberelinei A<sub>1</sub>.

Citokininile sînt prezente în microorganisme, alge, ferigi, mugchi și multe plante superioare. Citokininile naturale alcătuiesc o familie de derivați ai N-6-( $\Delta^2$ -izopentenil)-adenosinei. Un reprezentant al citokininelor este zeatina care se formează din 5'-AMP și  $\Delta^2$ -izopentenildifosfat (fig.14.24).

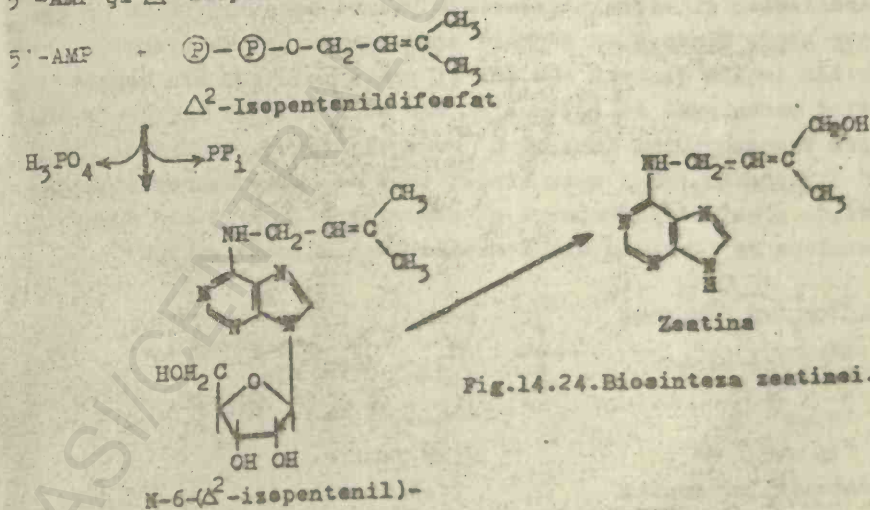
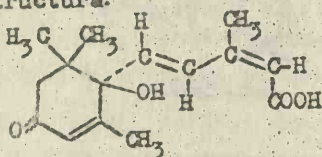


Fig.14.24. Biosinteza zeatinei.

Citokininile participă în reglarea proceselor fiziologice pe parcursul întregii ontogeneze a plantelor superioare. Ca și

alți fitohormoni, ele manifestă activități multiple. Efectul cel mai tipic al citokininelor, care se află la baza identificării lor, este inducția diviziunii celulelor. Însă citokininile influențează și alte procese: extinderea celulelor, mișcarea stomatelor, absorbția substanțelor etc. Citokininile, ca și alți fitohormoni, sînt capabile să activeze replicarea ADN, transcrierea genelor și biosinteza proteinelor.

Acidul abscisic (AAb) face parte din seria sesquiterpenelor și are structura:



Sinteza AAb are loc fie plecînd de la acidul mevalenic, fie prin scindarea carotenilor. Bogațe în AAb sînt frunzele bătrîne, fructele coapte, mugurii și semințele în repaus.

Ca și alți fitohormoni, AAb exercită o acțiune fiziologică diversă. O acțiune bine studiată a AAb este inhibarea creșterii plantelor. Datorită acestei capacități el aparține inhibitorilor creșterii. În multe cazuri AAb se comportă ca antagonist al AIAc, giberelinelor și citokininelor. AAb uneori este privit ca un repressor genic general, care pregătește planta pentru starea de repaus. AAb inhibă sinteza ADN, ARN și proteinelor. Un alt aspect privind mecanismul de acțiune al AAb se referă la influența lui asupra transportului ionilor  $H^+$  prin membranele celulare.

Etilena ( $CH_2=CH_2$ ) este sintetizată de unele bacterii și ciuperci, de plantele inferioare și superioare. În plantele superioare, etilena se formează din S-adenozilmetionină (fig. 14.25).

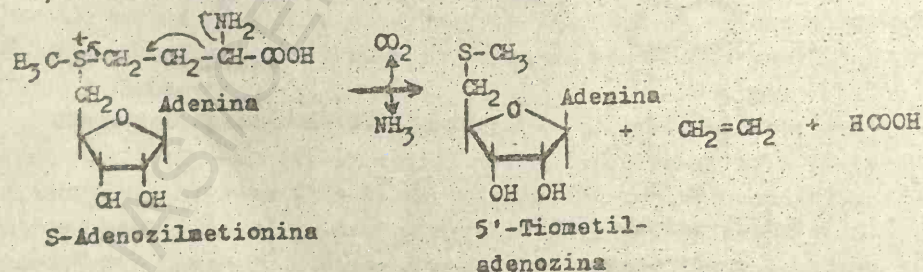


Fig. 14.25. Călea de formare a etilenei în plante.

Ca fitohormon, etilena produce multe efecte, incluzînd accele-

rarea coacerii fructelor și înăbușirea tuturor organelor plantei. Etilena frânează mitoză în meristemele rădăcinii, lăstarilor și mugurilor în teacă.

#### Alți fitehormoni

O serie de date pledează pentru existența unui hormon special al înfloririi - florigenul, care după M.H. Ciallahian cuprinde două grupe de combinații: giberelinele implicate în centrul creșterii tulpinii și antezinele - substanțe ipotetice, având rol în formarea mugurilor flori.

Trebuie menționat că în reglarea creșterii plantelor are o importanță deosebită lumina și cromoproteina numită fitecrom.



## BIBLIOGRAFIE SELECTIVA

1. Anisimov A.A. i dr., Osnovi biohimii, „Visșaja șkola”, Moskva, 1986
2. Arteni V.I., Videlenie, ocistka i svoistva holinatetilazi, Teză de doctorat. Universitatea de Stat „M.V. Lomonosov”, Moscova, 1966
3. Arteni V.I., Curs de chimie biologică. Vol. I, Universitatea „Al. I. Cuza”, Iași, 1971
4. Arteni V.I., Curs de chimie biologică. Vol. II, Universitatea „Al. I. Cuza”, Iași, 1976
5. Arteni V.I., Acizii nucleici și rolul lor genetic. Universitatea „Al. I. Cuza”, Iași, 1984
6. Arteni V.I., Biochimia și organizarea moleculară a cromozomului eucariot, Universitatea „Al. I. Cuza”, Iași, 1987
7. Bedeleanu D., Manta I., Biochimie medicală și farmaceutică. Vol. I. Biochimie structurală. Editura „Dacia”, Cluj-Napoca, 1985
8. Bernfeld P., Biogenesis of Natural Compounds. Pergamon Press, Oxford-London-New York-Paris, 1963
9. Busch H., Histones and Other Nuclear Proteins. Acad. Press, New York-London, 1965
10. Cecetkin A.V. i dr., Biohimija životnih. „Visșaja șkola”, Moskva, 1982
11. Chiesa L., Neuman M., Vitamine și antivitamine. Editura Medicală, București, 1956
12. Dixon M. and Webb E. C., Enzymes, Second Edition. Longmans, 1964
13. Dumitru I. F., Biochimie. Editura didactică și pedagogică, București, 1980
14. Dumitru I. F., Iordăchescu Dana, Introducere în enzimologie. Editura Medicală, București, 1981
15. Goodwin T. W. and Mercer E. I., Introduction to Plant Biochemistry, Second Edition, Pergamon Press, Oxford-New York-Toronto-Sydney-Paris-Frankfurt, 1983
16. Gulfi M. F., Biohimija jirovogo obmena. Izd-vo AN USSR, Kiev, 1961
17. Gulfi M. F., Osnovnie metabolicheskie tiki. „Naukova dumka”, Kiev, 1968
18. Heftmann E., Steroid Biochemistry. Academic Press, New York-London, 1970
19. Ivanenko E. F., Biohimija vitaminov. „Visșaja șkola”, Kiev, 1970

20. Iordăchescu Dana, Biochimie. Partea II-a. Metabolism intermediar. Universitatea din București, 1986
21. Jirgensens B., Natural organic macromolecules. Pergamon Press, Oxford-London-New York-Paris, 1962
22. Konenskii A.I., Biohimija životnih. „Viša škola”, Kiev, 1980
23. Kosower E.M., Molecular Biochemistry. McGraw-Hill Book Company, Inc., 1962
24. Kucerenko N.E., Biohimija. „Viša škola”, Kiev, 1988
25. Lederer E., Cours de Biochimie: Lipides. Ediscience, Paris, 1970
26. Lehninger A.L., Biochemistry, Second Edition. Worth Publishers, Inc., New York, 1975
27. Metzler D.E., Biochemistry. The Chemical Reactions of Living Cells. Academic Press, New York-San Francisco-London, 1977
28. Mogoș Gh., Proteinele. Editura Medicală, București, 1964
29. Neamtu G., Biochimie vegetală. Editura „Ceres”, București, 1981
30. Neifah S.A. i dr., Mehanizmi integrării kletocinoge obmena, „Nauka”, Leningrad, 1967
31. Newsholme E.A., Start C., Regulation in Metabolism, John Wiley & Sons, London-New York-Sydney-Toronto, 1973
32. -- Nomenclatura biochimiei. Sub îngrijirea și adaptarea prof.dr.doc.I.F.Dumitru. Editura Academiei R.S.România, București, 1984
33. Petrescu I., Biochimie. Universitatea din Cluj-Napoca, 1986
34. Rawn J.D., Biochemistry. Harper & Row Publishers, New York, 1983
35. Saenger W., Principles of Nucleic Acid Structure. Springer-Verlag, New York-Berlin-Heidelberg-Tokyo, 1984
36. Spirin A.S., Molekuliarnaja biologija: Structura ribosomi i biosinteza belka. Moskva, „Viša škola”, 1986
37. Stacey M., Barker S.A., Carbohydrates of Living Tissues. D. Van Nostrand Company Ltd., London-Toronto-New York-Princeton-New Jersey, 1962
38. Stepanenko B.N., Himija i biohimija uglevodov (monosaharidi). „Viša škola”, Moskva, 1977
39. Stepanenko B.N., Himija i biohimija uglevodov (polisaharidi). „Viša škola”, Moskva, 1978
40. Stroev E.A., Biologičeskaja himija. „Viša škola”, Moskva, 1986

41. Stryer L., Biochemistry, Second Edition. W.H. Freeman and Company, San Francisco 1981
42. Tănaş V., Şerban M., Cotruţ Maria, Biochimie medicală veterinară. Editura didactică şi pedagogică, Bucureşti, 1981
43. Vasilenko I.U.K., Biologhiceskaja himija. „Vissaja skola”, Moskva, 1978
44. Vereşciaghin A.G., Biohimija triglitteridov. „Nauka”, Moskva, 1972
45. Watson J.D., Molecular Biology of The Gene. 3rd Edition. W.A. Benjamin, Inc., 1976
46. White A., Handler P., Smith E.L., Hill R.L., Lehman I.R., Principles of Biochemistry. McGraw-Hill, Inc., New York, 1978
47. Icas M., The Biological Code. North-Holland Publishing Company, Amsterdam-London, 1969





**EDITURA UNIVERSITATII**

*"A. I. Cuza"*

**CENTRUL DE MULTIPLICARE**

LEI.124<sup>00</sup>

50 1686 10100 1991